



(51) 国際特許分類7

C12Q 1/68, C12N 15/09

A1

(11) 国際公開番号

WO00/28082

(43) 国際公開日

2000年5月18日(18.05.00)

(21) 国際出願番号

PCT/JP99/06213

(22) 国際出願日

1999年11月8日(08.11.99)

(30) 優先権データ

特願平10/317476

1998年11月9日(09.11.98)

JP

(71) 出願人 (米国を除くすべての指定国について)

栄研化学株式会社

(EIKEN KAGAKU KABUSHIKI KAISHA)[JP/JP]

〒113-8408 東京都文京区本郷1丁目33番8号 Tokyo, (JP)

(72) 発明者; および

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ)

納富継宜(NOTOMI, Tsugunori)[JP/JP]

長谷 哲(HASE, Tetsu)[JP/JP]

〒324-0036 栃木県大田原市下石上1381-3

栄研化学株式会社 那須事業所内 Tochigi, (JP)

(74) 代理人

清水初志, 外(SHIMIZU, Hatsushi et al.)

〒300-0847 茨城県土浦市御町1-1-1

関鉄つくばビル6階 Ibaraki, (JP)

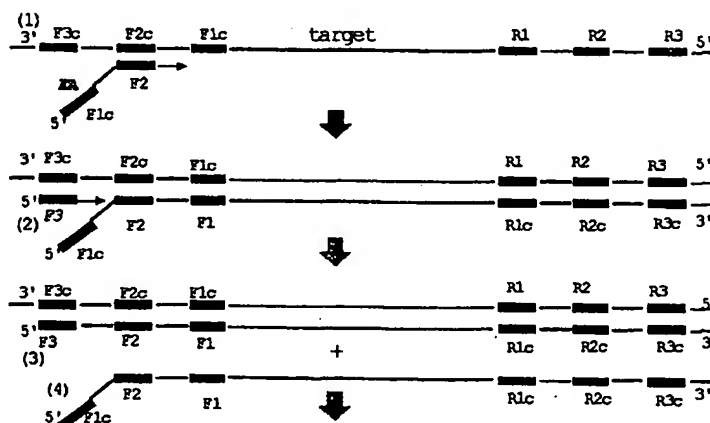
(81) 指定国 JP, US, 欧州特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE)

添付公開書類

国際調査報告書

(54)Title: PROCESS FOR SYNTHESIZING NUCLEIC ACID

(54)発明の名称 核酸の合成方法



(57) Abstract

An oligonucleotide having a novel structure and a process for synthesizing a nucleic acid by using the same as a primer. This oligonucleotide contains in the 5'-side of the primer a base sequence substantially the same as the region synthesized by starting with the primer. By using this method, a nucleic acid can be synthesized by an isothermal reaction with the use of a simple reagent constitution. A method for synthesizing a nucleic acid having a high specificity on the basis of the above-described method.

(57)要約

本発明は、新規な構造のオリゴヌクレオチドと、それをプライマーとする核酸の合成方法である。このオリゴヌクレオチドは、プライマーの5'側に、このプライマーを合成起点として合成される領域と実質的に同じ塩基配列を備える。本発明は、単純な試薬構成で等温反応に基づく核酸の合成を実現する。また本発明は、この核酸合成方法に基づいて、高い特異性を持った核酸の合成方法を提供する。

PCTに基づいて公開される国際出願のパンフレット第一頁に掲載されたPCT加盟国を同定するために使用されるコード(参考情報)

AE	アラブ首長国連邦	DM	ドミニカ	KZ	カザフスタン	RU	ロシア
AL	アルバニア	EE	エストニア	LC	セントルシア	SD	スーダン
AM	アルメニア	ES	スペイン	LI	リヒテンシュタイン	SE	スウェーデン
AT	オーストリア	FI	フィンランド	LK	スリランカ	SG	シンガポール
AU	オーストラリア	FR	フランス	LR	リベリア	SI	スロヴェニア
AZ	アゼルバイジャン	GA	ガボン	LS	レソト	SK	スロヴァキア
BA	ボスニア・ヘルツェゴビナ	GB	英国	LT	リトアニア	SL	シエラ・レオネ
BB	バルバドス	CD	コンゴ	LU	ルクセンブルグ	SN	セネガル
BF	ブルキナ・ファソ	GE	グルジア	LV	ラトヴィア	SZ	スワジランド
BG	ブルガリア	GH	ガーナ	MA	モロッコ	TD	チャド
BJ	ベナン	GM	ガンビア	MC	モナコ	TG	トーゴ
BR	ブラジル	GN	ギニア	MD	モルドヴァ	TJ	タジキスタン
BY	ベラルーシ	GW	ギニア・ビサウ	MG	マダガスカル	TZ	タンザニア
CA	カナダ	GR	ギリシャ	MK	マケドニア旧ユーゴスラヴィア	TM	トルクメニスタン
CC	中央アフリカ	HR	クロアチア		共和国	TR	トルコ
CG	コンゴ	HU	ハンガリー	ML	マリ	TT	トリニダード・トバゴ
CH	スイス	ID	インドネシア	MN	モンゴル	UA	ウクライナ
CI	コートジボワール	IE	アイルランド	MR	モリタニア	UG	ウガンダ
CN	中国	IL	イスラエル	MW	マラウイ	US	米国
CR	コスタ・リカ	IN	インド	MX	メキシコ	UZ	ウズベキスタン
CU	キューバ	IS	アイスランド	NE	ニジェール	VN	ヴェトナム
CY	キプロス	IT	イタリア	NL	オランダ	YU	ユーゴスラビア
CZ	チェコ	JP	日本	NO	ノルウェー	ZA	南アフリカ共和国
DE	ドイツ	KE	ケニア	NZ	ニュージーランド	ZW	ジンバブエ
DK	デンマーク	KG	キルギスタン	PL	ポーランド		
		KP	北朝鮮	PT	ポルトガル		
		KR	韓国	RO	ルーマニア		

明細書

核酸の合成方法

技術分野

本発明は、核酸の増幅方法として有用な、特定の塩基配列で構成される核酸を合成する方法に関する。

背景技術

核酸塩基配列の相補性に基づく分析方法は、遺伝的な特徴を直接的に分析することが可能である。そのため、遺伝的疾患、癌化、微生物の識別等には非常に有力な手段である。また遺伝子そのものを検出対象とするために、例えば培養のような時間と手間のかかる操作を省略できる場合もある。

とはいえ試料中に存在する目的の遺伝子量が少ない場合の検出は一般に容易ではなく、標的遺伝子そのものを、あるいは検出シグナル等を増幅することが必要となる。標的遺伝子を増幅する方法の一つとして PCR(Polymerase Chain Reaction)法が知られている(Science, 230, 1350-1354, 1985)。PCR 法は、*in vitro* における核酸の増幅技術として現在最も一般的な方法である。その指数的な増幅効果に基づく高い感度により優れた検出方法として定着した。また、増幅生成物を DNA として回収できることから、遺伝子クローニングや構造決定などの遺伝子工学的手法を支える重要なツールとして幅広く応用されている。しかし PCR 法においては、実施のために特別な温度調節装置が必要なこと；増幅反応が指数的に進むことから定量性に問題があること；試料や反応液が外部からの汚染を受け、誤って混入した核酸が鋳型として機能してしまうコンタミネーションの影響を受け易いこと等の問題点が指摘されている。

ゲノム情報の蓄積に伴って、1塩基多型(SNPs; single nucleotide polymorph

ism)の解析が注目されている。プライマーの塩基配列に SNPs を含むように設計することによって PCR を利用した SNPs の検出が可能である。すなわち、反応生成物の有無によってプライマーに相補的な塩基配列の有無を知ることができる。しかし PCR においては、万が一誤って相補鎖合成が行われてしまった場合には、その生成物が以降の反応の鋳型として機能して誤った結果を与える原因となる。現実には、プライマーの末端における 1 塩基の相違のみでは、PCR を厳密に制御することは難しいといわれている。したがって、PCR を SNPs の検出に利用するには特異性の改善が必要とされている。

一方リガーゼに基づく核酸合成方法も実用化されている。LCR 法 (Ligase Chain Reaction, Laffler TG; Carrino JJ; Marshall RL; Ann. Biol. Clin. (Paris), 1993, 51:9, 821-6) は、検出対象となる配列上において隣接する 2 つのプロープをハイブリダイズさせ、リガーゼによって両者を連結する反応が基本原理になっている。標的塩基配列が存在しない場合には 2 つのプロープを連結することはできないので、連結生成物の存在は標的塩基配列の指標となる。LCR 法も合成した相補鎖と鋳型との分離に温度制御が必要となることから、PCR 法と同じ問題点を伴っている。LCR については、隣接するプロープの間にギャップを設け、これを DNA ポリメラーゼで充填する工程を加え特異性を改善する方法も報告されている。しかし、この改良方法によって期待できるのは特異性のみであり、温度制御を要求する点については依然として課題を残している。しかも、必要な酵素が増えるため、コストを犠牲にしているといえる。

検出対象配列を鋳型として相補的な配列を持つ DNA を増幅する方法には、SDA 法 (Strand Displacement Amplification) [Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 89, 392-396; 1992] [Nucleic Acid. Res., 20, 1691-1696; 1992] と呼ばれる方法も知られている。SDA 法は、ある塩基配列の 3' 側に相補的なプライマーを合成起点として相補鎖合成を行うときに、5' 側に 2 本鎖の領域があるとその鎖を置換しながら相補鎖の合成を行う特殊な DNA ポリメラーゼを利用する方法である。なお以下本明細書において

単に5'側、あるいは3'側と表現するときには、いずれも鋳型となっている方の鎖における方向を意味している。5'側の2本鎖部分が新たに合成された相補鎖によって置換(displacement)されることからSDA法と呼ばれている。SDA法では、プライマーとしてアニールさせた配列に予め制限酵素認識配列を挿入しておくことによって、PCR法においては必須となっている温度変化工程の省略を実現できる。すなわち、制限酵素によってもたらされるニックが相補鎖合成の起点となる3'-OH基を与え、そこから鎖置換合成を行うことによって先に合成された相補鎖が1本鎖として遊離して次の相補鎖合成の鋳型として再利用される。このようにSDA法はPCR法で必須となっていた複雑な温度制御を不要とした。

しかし、SDA法では鎖置換型のDNAポリメラーゼに加え、必ずニックをもたらし制限酵素を組み合わせる必要がある。必要な酵素が増えるということは、コストアップの要因である。また、用いる制限酵素によって2本鎖の切断ではなくニックの導入(すなわち一方の鎖だけの切断)を行うために、一方の鎖には酵素消化に耐性を持つように合成の際の基質として α チオdNTPのようなdNTP誘導体を利用しなければならない。このため、SDAによる増幅産物は天然の核酸とは異なった構造となり、制限酵素による切断や、増幅産物の遺伝子クローニングへの応用といった利用は制限される。またこの点においてもコストアップの要因を伴っているといえる。加えて、未知の配列にSDA法を応用するときには、合成される領域の中にニック導入のための制限酵素認識配列と同じ塩基配列が存在する可能性を否定できない。このようなケースでは完全な相補鎖の合成が妨げられる心配がある。

複雑な温度制御を不要とする核酸の増幅方法として、NASBA(Nucleic Acid Sequence-based Amplification、TMA/Transcription Mediated Amplification法とも呼ばれる)が公知である。NASBAは、標的RNAを鋳型としてT7プロモーターを付加したプローブでDNAポリメラーゼによるDNA合成を行い、これを更に第2のプローブで2本鎖とし、生成する2本鎖DNAを鋳型としてT7RNAポリメラーゼによる転写を行わせて多量のRNAを増幅する反応系である(Nature, 350, 91-

92,1991)。NASBA は 2 本鎖 DNA を完成するまでにいくつかの加熱変性工程を要求するが、以降の T7 RNA ポリメラーゼによる転写反応は等温で進行する。しかし、逆転写酵素、RNaseH、DNA ポリメラーゼ、そして T7 RNA ポリメラーゼといった複数の酵素の組み合わせが必須となることから、SDA と同様にコストの面では不利である。また複数の酵素反応を行わせるための条件設定が複雑なので、一般的な分析方法として普及させることが難しい。このように公知の核酸増幅反応においては、複雑な温度制御の問題点、あるいは複数の酵素が必要となることといった課題が残されている。

更に、これらの公知の核酸合成反応について、特異性やコストを犠牲にすることなく核酸の合成効率を更に向上させる試みについては、ほとんど報告が無い。たとえば、RCA(Rolling-circle amplification)と呼ばれる方法では、標的塩基配列の存在下でパドロックプローブ(padlock probe)に相補的な塩基配列が連続した 1 本鎖の DNA を継続して合成できることが示された(Paul M.Lizardi et al, Nature Genetics 19, 225-232, July, 1998)。RCA では、1 本のオリゴヌクレオチドの 5' 末端と 3' 末端が LCR における隣接プローブを構成する特殊な構造のパドロックプローブが利用される。そして鎖置換型の相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼを組み合わせることにより、標的塩基配列の存在下でライゲーションされ環化したパドロックプローブを鋳型とする連続的な相補鎖合成反応がトリガーされる。同じ塩基配列からなる領域が繰り返し連続した構造を持った 1 本鎖核酸が生成される。この 1 本鎖核酸に対して更にプライマーをアニールさせてその相補鎖の合成を行って、高度な増幅を実現している。しかし、複数の酵素が必要な点は依然として残された課題である。また、相補鎖合成のトリガーは、2 つの隣接領域の連結反応に依存しており、その特異性は原理的に LCR と同じレベルである。

3'-OH の供給という課題に対しては、3' 末端に同一鎖上の塩基配列に相補的な配列を持たせ、末端でヘアピンループを形成させる方法が公知である(Gene

71,29-40,1988)。このようなヘアピンループからは、自身を鋳型とした相補鎖合成が行われ、相補的な塩基配列で構成された 1 本鎖の核酸を生成する。たとえば PCT/FR95/00891 では、相補的な塩基配列を連結した末端部分で同一鎖上にアニールする構造を実現している。しかしこの方法では、末端が相補鎖との塩基対結合 (base pairing) を解消して改めて同一鎖上で塩基対結合を構成するステップが必須である。このステップは塩基対結合を伴う相補的な塩基配列同士の末端における微妙な平衡状態に依存して進むとされている。すなわち、相補鎖との塩基対結合と、同一鎖上での塩基対結合との間で維持される平衡状態を利用し、同一鎖上の塩基配列とアニールしたもののみが相補鎖合成の起点となる。したがって、高度な反応効率を達成するためには、厳密な反応条件の設定が求められるものと考えられる。更にこの先行技術においては、プライマー自身がループ構造を作っている。そのためプライマーダイマーがいったん生成すると、標的塩基配列の有無にかかわらず自動的に増幅反応が開始され非特異的な合成産物を形成してしまう。これは重大な問題点といえる。更に、プライマーダイマーの生成とそれに伴う非特異的な合成反応によるプライマーの消費が、目的とする反応の増幅効率の低下につながる。

その他に、DNA ポリメラーゼに対して鋳型とならない領域を利用して同一鎖にアニールする 3' 末端構造を実現した報告 (EP713922) がある。この報告も末端部分における動的平衡を利用している点、あるいはプライマーダイマー形成にともなう非特異的な合成反応の可能性においては先の PCT/FR95/00891 と同様の問題点を持つ。更に、DNA ポリメラーゼの鋳型とならない特殊な領域をプライマーとして用意しなければならない。

また前記 NASBA の原理を応用した各種のシグナル増幅反応においては、2 本鎖のプロモーター領域を供給するためにしばしば末端でヘアピン状の構造を伴ったオリゴヌクレオチドが利用される (特開平 5-211873)。しかしこれらは、相補鎖合成の 3'-OH の連続的な供給を可能とするものではない。更に特表平 10-

510161(W096/17079)においては、RNA ポリメラーゼによって転写される DNA 鋳型を得ることを目的として同一鎖上に 3' 末端をアニールさせたヘアピンループ構造が利用されている。この方法では、RNA への転写と、RNA から DNA への逆転写を利用して鋳型の増幅が行われる。しかし、この方法も複数の酵素を組み合わせなければ反応系を構成できない。

発明の開示

本発明の課題は、新規な原理に基づく核酸の合成方法を提供することである。より具体的には、低コストで効率的に配列に依存した核酸の合成を実現することができる方法を提供することである。すなわち、単一の酵素を用い、しかも等温反応条件の下でも核酸の合成と増幅を達成することができる方法の提供が、本発明の課題である。更に本発明は、公知の核酸合成反応原理では達成することが困難な高い特異性を実現することができる核酸の合成方法、並びにこの合成方法を応用した核酸の増幅方法の提供を課題とする。

本発明者らは、まず鎖置換型の相補鎖合成を触媒するポリメラーゼの利用が、複雑な温度制御に依存しない核酸合成に有用であることに着目した。このような DNA ポリメラーゼは、SDA や RCA でも利用された酵素である。しかし、たとえこのような酵素を用いたとしても、公知のプライマーに基づく手法では、たとえば SDA のように合成起点となる 3'-OH を供給するために常に他の酵素反応が要求される。

そこで本発明者らは、公知のアプローチとはまったく異なる角度から 3'-OH の供給について検討した。その結果、特殊な構造を持ったオリゴヌクレオチドを利用することによって、付加的な酵素反応に頼らずとも 3'-OH の供給が可能となることを見出し本発明を完成した。すなわち本発明は、以下の核酸の合成方法、更にはこの核酸合成方法を応用した核酸の増幅方法、ならびにこれらの方法を可能とする新規なオリゴヌクレオチドに関する。

〔1〕 以下の工程を含む 1 本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸

の合成方法。

a) 同一鎖上の一部 F 1 c にアニールすることができる領域 F 1 を 3' 末端に備え、この領域 F 1 が F 1 c にアニールすることによって、塩基対結合が可能な領域 F 2 c を含むループを形成することができる核酸を与える工程

b) F 1 c にアニールした F 1 の 3' 末端を合成起点として相補鎖合成を行う工程

c) 領域 F 2 c に相補的な配列からなる F 2 を 3' 末端に含むオリゴヌクレオチドをアニールさせ、これを合成起点として鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる相補鎖合成を行って、工程 b) で合成された相補鎖を置換する工程

d) 工程 c) で置換され塩基対結合が可能となった相補鎖における任意の領域に相補的な配列を 3' 末端に含むポリヌクレオチドをアニールさせ、その 3' 末端を合成起点として鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる相補鎖合成を行って、工程 c) で合成された相補鎖を置換する工程

〔2〕 工程 d) において、合成起点が領域 R 1 c にアニールすることができる同一鎖上の 3' 末端に存在する領域 R 1 であり、R 1 が R 1 c にアニールすることによって塩基対結合が可能な領域 R 2 c を含むループが形成される〔1〕に記載の方法。

〔3〕 少なくとも以下の 2 つの領域 X 2 および X 1 c とで構成され、X 2 の 5' 側に X 1 c が連結されたオリゴヌクレオチド。

X 2 : 特定の塩基配列を持つ核酸の任意の領域 X 2 c に相補的な塩基配列を持つ領域

X 1 c : 特定の塩基配列を持つ核酸における領域 X 2 c の 5' 側に位置する領域

X 1 c と実質的に同じ塩基配列を持つ領域

〔4〕 工程 a) における核酸が、以下の工程によって提供される第 2 の核酸である〔1〕に記載の方法。

- i) 領域X 2が領域F 2であり、領域X 1 cが領域F 1 cである〔3〕に記載のオリゴヌクレオチドの領域F 2を鋳型となる核酸の領域F 2 cにアニールさせる工程、
 - ii)オリゴヌクレオチドのF 2を合成起点とし、鋳型に相補的な塩基配列を持つ第1の核酸を合成する工程
 - iii)工程 ii)で合成された第1の核酸の任意の領域を塩基対結合が可能な状態とする工程、
 - iv)工程 iii)における第1の核酸の塩基対結合を可能とした領域に相補的な塩基配列を持つオリゴヌクレオチドをアニールさせ、それを合成起点として第2の核酸を合成し、その3'末端のF 1を塩基対結合が可能な状態とする工程
- 〔5〕 工程 iii)の塩基対結合を可能とする領域がR 2 cであり、かつ工程 iv)におけるオリゴヌクレオチドが、領域X 2 cが領域R 2 cであり、領域X 1 cが領域R 1 cである〔3〕に記載のオリゴヌクレオチドである〔4〕に記載の方法。
- 〔6〕 工程 iii)およびiv)における塩基対結合が可能な状態とする工程を、鋳型におけるF 2 cの更に3'側にアニールするアウトプライマー、および第1の核酸における工程iv)で合成起点とした領域の更に3'側にアニールするアウトプライマーを合成起点とする鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる鎖置換相補鎖合成によって行う〔4〕または〔5〕に記載の方法。
- 〔7〕 反応に用いる各オリゴヌクレオチドと鋳型におけるその相補領域との融解温度が、同じストリンジェンシーの下で次の関係にある〔6〕に記載の方法。
- $$(\text{アウトプライマー}/\text{鋳型における}3'\text{側の領域}) \leq (F 2 c / F 2 \text{ および } R 2 c / R 2) \leq (F 1 c / F 1 \text{ および } R 1 c / R 1)$$
- 〔8〕 鋳型となる核酸がRNAであり、工程 ii)における相補鎖合成を逆転写酵素活性を持つ酵素で行う〔4〕～〔7〕のいずれかに記載の方法。
- 〔9〕 次の工程を繰り返すことによる1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連

結された核酸の増幅方法。

A) 3' 末端と 5' 末端において、それぞれ末端領域に相補的な塩基配列からなる領域を同一鎖上に備え、この互いに相補的な塩基配列がアニールしたときに両者の間に塩基対結合が可能となるループが形成される鋳型を提供する工程

B) 同一鎖にアニールさせた前記鋳型の 3' 末端を合成起点として相補鎖合成を行う工程、

C) 前記ループのうち 3' 末端側に位置するループ内に相補的な塩基配列を 3' 末端に含むオリゴヌクレオチドを、ループ部分にアニールさせ、これを合成起点として鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる相補鎖合成を行って、工程 B) で合成された相補鎖を置換してその 3' 末端を塩基対結合が可能な状態とする工程、および

D) 工程 C) において 3' 末端を塩基対結合が可能な状態とした鎖を工程 A) における新たな鋳型とする工程

〔10〕 工程 C) におけるオリゴヌクレオチドが、その 5' 側末端に工程 B) において合成起点となった 3' 末端に相補的な塩基配列を備えたものである〔9〕に記載の増幅方法。

〔11〕 更に工程 C) におけるオリゴヌクレオチドを合成起点として合成された相補鎖を工程 A) における鋳型とする工程を含む〔10〕に記載の増幅方法。

〔12〕 工程 A) における鋳型が〔5〕に記載の方法によって合成されたものである〔9〕に記載の増幅方法。

〔13〕 融解温度調整剤の存在下で鎖置換相補鎖合成反応を行う〔1〕または〔9〕に記載の方法。

〔14〕 融解温度調整剤がベタインである〔13〕に記載の方法。

〔15〕 反応液中に 0.2~3.0M のベタインを存在させる〔14〕に記載の方法。

- 〔16〕 〔9〕～〔15〕に記載のいずれかの増幅方法を行い、増幅反応生成物が生じたかどうかを観察することにより試料中の標的塩基配列を検出する方法。
- 〔17〕 増幅反応生成物に、ループに相補的な塩基配列を含むプローブを加え、両者のハイブリダイズを観察する〔16〕に記載の方法。
- 〔18〕 プローブが粒子標識されており、ハイブリダイズによって生じる凝集反応を観察する〔17〕に記載の方法。
- 〔19〕 核酸の検出剤存在下で〔9〕～〔15〕に記載のいずれかの増幅方法を行い、検出剤のシグナル変化に基づいて増幅反応生成物が生じたかどうかを観察する〔16〕に記載の方法。
- 〔20〕 〔16〕に記載の検出方法によって標的塩基配列の変異を検出する方法であって、増幅対象である塩基配列における変異が、増幅方法を構成するいずれかの相補鎖合成を妨げるものである方法。
- 〔21〕 以下の要素を含む、1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の合成用キット。
- i) 鋳型となる核酸の領域F 2 cをX 2 cとし、F 2 cの5'側に位置するF 1 cをX 1 cとする〔3〕に記載のオリゴヌクレオチド
 - ii) i)のオリゴヌクレオチドをプライマーとして合成された相補鎖における任意の領域に相補的な塩基配列を含むオリゴヌクレオチド
 - iii) 鋳型となる核酸の領域F 2 cの3'側に位置する領域F 3 cに相補的な塩基配列を持つオリゴヌクレオチド
 - iv) 鎖置換型の相補鎖合成反応を触媒するDNAポリメラーゼ、および
 - v) 要素iv)の基質となるヌクレオチド
- 〔22〕 ii)のオリゴヌクレオチドが、i)のオリゴヌクレオチドを合成起点として合成された相補鎖における任意の領域R 2 cをX 2 cとし、R 2 cの5'に位置するR 1 cをX 1 cとする〔3〕に記載のオリゴヌクレオチドである〔2

1)に記載のキット。

〔23〕 更に付加的に以下の要素を含む、〔22〕に記載のキット。

vi) i)のオリゴヌクレオチドを合成起点として合成された相補鎖における任意の領域R 2 cの 3'側に位置する領域R 3 cに相補的な塩基配列を持つオリゴヌクレオチド。

〔24〕 〔21〕～〔23〕に記載のいずれかのキットに、更に付加的に核酸合成反応の生成物を検出するための検出剤を含む、標的塩基配列の検出用キット。

本発明において合成の目的としている1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸とは、1本鎖上に互いに相補的な塩基配列を隣り合せに連結した核酸を意味する。更に本発明においては、相補的な塩基配列の間にループを形成するための塩基配列を含まなければならない。本発明においては、この配列をループ形成配列と呼ぶ。そして本発明によって合成される核酸は、実質的に前記ループ形成配列によって連結された互いに相補的な塩基配列で構成される。なお一般的には、それが部分的に塩基対結合を伴っているかどうかにかかわらず、塩基対結合を解離させたときに2つ以上の分子に分離しないものを1本鎖と呼ぶ。相補的な塩基配列は、同一鎖上で塩基対結合を形成することができる。本発明による1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結した核酸を、同一鎖上で塩基対結合させることによって得ることができる分子内塩基対結合生成物は、見かけ上2本鎖を構成する領域と、塩基対結合を伴わないループ部分を与える。

すなわち、本発明における1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結した核酸とは、同一鎖上でアニールすることが可能な相補的な塩基配列を含み、そのアニール生成物は折れ曲がったヒンジ部分に塩基対結合を伴わないループを構成する1本鎖核酸と定義することもできる。そして塩基対結合を伴わないループには、相補的な塩基配列を持つヌクレオチドがアニールすることができる。ループ形成配列は任意の塩基配列であることができる。置換のための相補鎖合成を開始する

ことができるように塩基対結合が可能であり、望ましくは特異的なアニーリングを達成するために他の領域に存在する塩基配列から識別可能な配列を備える。たとえば望ましい態様においては、鋳型となる核酸に由来し同一鎖上でアニールする領域（すなわち F 1 c や R 1 c）の更に 3' 側に位置する領域 F 2 c（あるいは R 2 c）と実質的に同じ塩基配列を含む。

本発明において、実質的に同じ塩基配列とは、次のように定義される。すなわち、ある配列を鋳型として合成された相補鎖が、目的の塩基配列に対してアニールし相補鎖合成の起点を与えるとき、このある配列は目的の塩基配列に対して実質的に同一である。たとえば F 2 に対して実質的に同一な塩基配列とは、F 2 とまったく同一な塩基配列に加えて、F 2 にアニールして相補鎖合成の起点となりうる塩基配列を与える鋳型として機能する塩基配列を含む。本発明における用語「アニール」は、核酸がワトソン・クリックの法則に基づく塩基対結合によって 2 本鎖構造を形成することを意味する。したがって、塩基対結合を構成する核酸鎖が 1 本鎖であっても、分子内の相補的な塩基配列が塩基対結合を形成すれば、アニールである。本発明において、アニールとハイブリダイズは、核酸が塩基対結合による 2 本鎖構造を構成する点で同義である。

本発明による核酸を構成する相補的な塩基配列の数は、少なくとも 1 組である。本発明の望ましい態様によれば、その整数倍となることもある。そしてこの場合、理論的には本発明における前記核酸を構成する相補的な塩基配列のペアの数に上限はない。本発明の合成生成物である核酸が複数組の相補的な塩基配列で構成されるとき、この核酸は同じ塩基配列の繰り返しからなる。

本発明によって合成される 1 本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結した核酸は、必ずしも天然の核酸と同じ構造を取る必要はない。核酸重合化酵素の作用によって核酸を合成するときに基質としてヌクレオチド誘導体を利用すれば、核酸の誘導体の合成が可能なことは公知である。このようなヌクレオチド誘導体には、ラジオアイソトープで標識したヌクレオチドや、ビオチンやジゴキシンのような

結合性リガンドで標識したヌクレオチド誘導体などが用いられる。これらのヌクレオチド誘導体を用いることにより、生成物である核酸誘導体の標識が達成される。あるいは、蛍光性のヌクレオチドを基質として用いることによって、生成物である核酸を蛍光性の誘導体とすることができる。更にこの生成物は、DNA であることもできるし、RNA とすることもできる。いずれを生成するかは、プライマーの構造、重合のための基質の種類、そして核酸の重合を行う重合化試薬との組み合わせによって決定される。

上記の構造を持った核酸の合成は、鎖置換活性を持った DNA ポリメラーゼと、3' 末端に同一鎖上の一部 F 1 c にアニールすることができる領域 F 1 を備え、この領域 F 1 が同一鎖上の F 1 c にアニールすることによって、塩基対結合が可能な領域 F 2 c を含むループを形成することができる核酸によって開始することができる。ヘアピンループを形成させて自身を鋳型(template)とする相補鎖合成反応の報告は多いが、本発明においてはヘアピンループ部分に塩基対結合を可能とする領域を備えており、この領域を相補鎖合成に利用している点において新規である。この領域を合成起点とすることにより、先に自身を鋳型として合成された相補鎖が置換される。そして置換された鎖の 3' 側に存在する領域 R 1 c (任意の領域) が塩基対結合可能な状態となる。この R 1 c に相補的な塩基配列を持つ領域がアニールして相補鎖合成を行われ、結果として F 1 から R 1 c にいたる塩基配列とその相補鎖とがループ形成配列を介して交互に結合した核酸 (2 分子) が生成する。本発明において、たとえば前記 R 1 c のように任意に選択される領域は、その領域に相補的な塩基配列を持つポリヌクレオチドをアニールすることができ、そしてそのポリヌクレオチドを合成起点として合成される相補鎖が本発明に必要な機能を備えている限り、任意の領域から選択することができる。

更に本発明では、核酸という用語を用いる。本発明において核酸とは、一般的には DNA と RNA の双方を含む。しかしながら、構成ヌクレオチドが人工的な誘導体に置換されているものや、あるいは天然の DNA や RNA が修飾されたものであっても、

相補鎖合成のための鋳型として機能する限り、本発明の核酸に含まれる。本発明の核酸は、一般に生物学的な試料に含まれる。生物学的試料とは、動物、植物、あるいは微生物の組織、細胞、培養物、排泄物あるいはそれらの抽出物を示すことができる。本発明の生物学的試料には、ウイルスやマイコプラズマのような細胞内寄生体のゲノムDNA、あるいはRNAが含まれる。また本発明の核酸は、前記生物学的試料に含まれる核酸から誘導されたものであってもよい。たとえば、mRNAをもとに合成されたcDNAや、生物学的試料に由来する核酸をもとに増幅された核酸は、本発明における核酸の代表的なものである。

本発明の特徴となっている、3'末端に同一鎖上の一部F1cにアニールすることができる領域F1を備え、この領域F1が同一鎖上のF1cにアニールすることによって、塩基対結合が可能な領域F2cを含むループを形成することができる核酸は、様々な方法によって得ることができる。もっとも望ましい態様においては、次の構造を持ったオリゴヌクレオチドを利用した相補鎖合成反応に基づいてその構造を与えることができる。

すなわち本発明において有用なオリゴヌクレオチドとは、少なくとも以下の2つの領域X2およびX1cとで構成され、X2の5'側にX1cが連結されたオリゴヌクレオチドからなる。

X2：特定の塩基配列を持つ核酸の領域X2cに相補的な塩基配列を持つ領域

X1c：特定の塩基配列を持つ核酸における領域X2cの5'側に位置する領域X1cと実質的に同じ塩基配列を持つ領域

ここで、本発明のオリゴヌクレオチドの構造を決定する特定の塩基配列を持つ核酸とは、本発明のオリゴヌクレオチドをプライマーとして利用するときに、その鋳型となる核酸を意味する。本発明の合成方法に基づいて核酸の検出を行う場合には、特定の塩基配列を持つ核酸とは、検出対象、あるいは検出対象から誘導された核酸である。特定の塩基配列を持つ核酸は、少なくともその一部の塩基配列が明らかとなっている、あるいは推測が可能な状態にある核酸を意味する。塩

基配列を明らかにすべき部分とは、前記領域X 2 cおよびその5'側に位置する領域X 1 cである。この2つの領域は、連続する場合、そして離れて存在する場合とを想定することができる。両者の相対的な位置関係により、生成物である核酸が自己アニールしたときに形成されるループ部分の状態が決定される。また、生成物である核酸が分子間のアニールではなく自己アニールを優先的に行うためには、両者の距離が不必要に離れないほうが望ましい。したがって、両者の位置関係は、通常0-500塩基分の距離を介して連続するようにするのが望ましい。ただし、後に述べる自己アニールによるループの形成において、両者があまりにも接近している場合には望ましい状態のループの形成を行うには不利となるケースも予想される。ループにおいては、新たなオリゴヌクレオチドのアニールと、それを合成起点とする鎖置換を伴う相補鎖合成反応がスムーズに開始できる構造が求められる。したがってより望ましくは、領域X 2 cおよびその5'側に位置する領域X 1 cとの距離が、0~100塩基、さらに望ましくは10~70塩基となるように設計する。なおこの数値はX 1 cとX 2を含まない長さを示している。ループ部分を構成する塩基数は、更にX 2に相当する領域を加えた長さとなる。

なお本発明に基づくオリゴヌクレオチドを構成する塩基配列の特徴付けのために用いられる同一、あるいは相補的という用語は、いずれも完全に同一、あるいは完全に相補的であることを意味しない。すなわち、ある配列と同一とは、ある配列に対してアニールすることができる塩基配列に対して相補的な配列をも含むことができる。他方、相補的とは、ストリンジェントな条件下でアニールすることができ、相補鎖合成の起点となる3'末端を提供することができる配列を意味する。

上記特定の塩基配列を持つ核酸に対して本発明によるオリゴヌクレオチドを構成する領域X 2およびX 1 cは、通常は重複することなく連続して配置される。あるいはもしも両者の塩基配列に共通の部分があるのであれば、部分的に両者を重ねて配置することもできる。X 2はプライマーとして機能する必要があること

から、常に 3' 末端となるようにしなければならない。一方 X 1 c は、後に述べるように、これを鋳型として合成された相補鎖の 3' 末端にプライマーとしての機能を与える必要があることから、5' 末端に配置する。このオリゴヌクレオチドを合成起点として得られる相補鎖は、次のステップにおいては逆向きからの相補鎖合成の鋳型となり、最終的には本発明によるオリゴヌクレオチド部分も鋳型として相補鎖に写し取られる。写し取られることによって生じる 3' 末端は塩基配列 X 1 を備えており、同一鎖上の X 1 c にアニールするとともに、ループを形成する。

本発明においてオリゴヌクレオチドとは、相補的な塩基対結合を形成できること、そしてその 3' 末端において相補鎖合成の起点となる -OH 基を与えること、の 2 つの条件を満たすものを意味する。したがって、そのバックボーンは必ずしもホスホジエステル結合によるものに限定されない。たとえば P ではなく S をバックボーンとしたホスホチオエート体やペプチド結合に基づくペプチド核酸からなるものであることもできる。また、塩基は、相補的な塩基対結合を可能とするものであれば良い。天然の状態では、一般には ACTG および U の 5 種類となるが、たとえばプロモデオキシウリジン(bromodeoxyuridine)といった類似体であることもできる。本発明に用いるオリゴヌクレオチドは、合成の起点となるのみならず、相補鎖合成の鋳型としても機能するものであることが望ましい。なお、本発明においてはオリゴヌクレオチドを含む用語としてポリヌクレオチドを用いる。用語ポリヌクレオチドは、その鎖長を制限しない場合に用い、オリゴヌクレオチドは比較的短い鎖長のヌクレオチド重合体を意味する用語として用いられる。

本発明によるオリゴヌクレオチドは、以下に述べる各種の核酸合成反応において、与えられた環境の下で必要な特異性を維持しながら相補鎖との塩基対結合を行うことができる程度の鎖長を持つ。具体的には、5-200 塩基、より望ましくは 10-50 塩基対とする。配列依存的な核酸合成反応を触媒する公知のポリメラーゼが認識するプライマーの鎖長が、最低 5 塩基前後であることから、アニールする部分の鎖長はそれ以上である必要がある。加えて、塩基配列としての特異性を期

待するためには、確率的に 10 塩基以上の長さを利用するのが望ましい。一方、あまりにも長い塩基配列は化学合成によって調製することが困難となることから、前記のような鎖長が望ましい範囲として例示される。なお、ここで例示した鎖長はあくまでも相補鎖とアニールする部分の鎖長である。後に述べるように、本発明によるオリゴヌクレオチドは最終的には少なくとも 2 つの領域に個別にアニールすることができる。したがって、ここに例示する鎖長は、オリゴヌクレオチドを構成する各領域の鎖長と理解すべきである。

更に、本発明によるオリゴヌクレオチドは、公知の標識物質によって標識することができる。標識物質としては、ジゴキシンやビオチンのような結合性リガンド、酵素、蛍光物質や発光物質、あるいは放射性同位元素などを示すことができる。あるいは、オリゴヌクレオチドを構成する塩基を蛍光性のアナログに置換する技術(W095/05391, Proc.Natl.Acad.Sci.USA, 91, 6644-6648, 1994)も公知である。

この他本発明によるオリゴヌクレオチドは、それ自身を固相に結合させておくこともできる。あるいは、オリゴヌクレオチドの任意の部分にビオチンのような結合性のリガンドで標識しておき、これを固相化アビジンのような結合パートナーによって間接的に固相化することもできる。固相化オリゴヌクレオチドを合成開始点とする場合には、核酸の合成反応生成物が固相に捕捉されることから、分離が容易となる。分離された生成物に対して、核酸特異的な指示薬や、あるいは更に標識プローブをハイブリダイズさせることによって、検出を行うこともできる。あるいは、任意の制限酵素で消化することによって、目的とする核酸の断片を回収することもできる。

本発明において用いられる鋳型という用語は、相補鎖合成の鋳型となる側の核酸を意味する。鋳型に相補的な塩基配列を持つ相補鎖は、鋳型に対応する鎖としての意味を持つが、両者の関係はあくまでも相対的なものに過ぎない。すなわち、相補鎖として合成された鎖は、再び鋳型として機能することができる。つまり、相補鎖は鋳型になることができる。

本発明に有用なオリゴヌクレオチドは前記2つの領域のみならず、更に付加的な領域を含むことができる。X2とX1cとがそれぞれ3'末端と5'末端に配置される一方、両者の間に任意の配列を介在させることが可能である。それは、たとえば制限酵素認識配列、RNAポリメラーゼが認識するプロモーター、あるいはリボザイムをコードするDNA等であることができる。制限酵素認識配列とすることにより、本発明の合成産物である1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸を同じ長さを持った2本鎖核酸に切りそろえることができるようになる。RNAポリメラーゼが認識するプロモーター配列を配置すれば、本発明の合成生成物を鋳型として更にRNAへの転写が行われる。このときに、更にリボザイムをコードするDNAを配置すれば、転写生成物を自身で切断する系が実現する。なお、これらの付随的な塩基配列はいずれも2本鎖となった場合に機能するものである。したがって、本発明による1本鎖の核酸がループを形成しているときには、これらの配列は機能しない。核酸の伸長が進み、ループを含まない状態で相補的な塩基配列を持つ鎖とアニールした状態になったときにはじめて機能する。

本発明に基づくオリゴヌクレオチドに対して、合成された領域の転写を可能とする方向でプロモーターを組み合わせた場合、同じ塩基配列を繰り返す本発明に基づく反応生成物は、高度に効率的な転写系を実現する。これを適当な発現系と組み合わせることによって、タンパク質への翻訳も可能である。すなわち、細菌や動物細胞内で、あるいはin vitroでの転写とタンパク質への翻訳に利用することができる。

上記のような構造の本発明によるオリゴヌクレオチドは、化学的に合成することができる。あるいは天然の核酸を制限酵素などによって切断し、上記のような塩基配列で構成されるように改変する、あるいは連結することも可能である。

本発明による核酸の合成方法において有用な上記オリゴヌクレオチドを利用し、鎖置換活性を持ったDNAポリメラーゼと組み合わせて合成を行う反応について、基本的な原理を図5-6を参考にしながら以下に説明する。上記オリゴヌクレオ

チド (図5におけるF A) は、まずX 2 (F 2に相当) が鋳型となる核酸にアニールし相補鎖合成の起点となる。図5においてはF Aを起点として合成された相補鎖がアウタープライマー (F 3) からの相補鎖合成 (後述) によって置換され、1本鎖 (図5-A) となっている。得られた相補鎖に対して更に相補鎖合成を行うと、このとき図5-Aの相補鎖として合成される核酸の3'末端部分は、本発明によるオリゴヌクレオチドに相補的な塩基配列を持つ。つまり、本発明のオリゴヌクレオチドは、その5'末端部分に領域X 1 c (F 1 cに相当) と同じ配列を持つことから、このとき合成される核酸の3'末端部分はその相補配列X 1 (F 1) を持つことになる。図5は、R 1を起点として合成された相補鎖がアウタープライマーR 3を起点とする相補鎖合成によって置換される様子を示している。置換によって3'末端部分が塩基対結合が可能な状態となると、3'末端のX 1 (F 1) は、同一鎖上のX 1 c (F 1 c) にアニールし、自己を鋳型とした伸長反応が進む (図5-B)。そしてその3'側に位置するX 2 c (F 2 c) を塩基対結合を伴わないループとして残す。このループには本発明によるオリゴヌクレオチドのX 2 (F 2) がアニールし、これを合成起点とする相補鎖合成が行われる (図5-B)。このとき、先に合成された自身を鋳型とする相補鎖合成反応の生成物が、鎖置換反応によって置換され塩基対結合が可能な状態となる。

本発明によるオリゴヌクレオチドを1種類、そしてこのオリゴヌクレオチドをプライマーとして合成された相補鎖を鋳型として核酸合成を行うことが可能な任意のリバースプライマーを用いた基本的な構成によって、図6に示すような複数の核酸合成生成物を得ることができる。図6からわかるとおり、(D)が本発明において合成の目的となっている1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸である。他方の生成物(E)は、加熱変性などの処理によって1本鎖とすれば再び(D)を生成するための鋳型となる。また2本鎖状態にある核酸である生成物(D)は、もしも加熱変性などによって1本鎖にされた場合、もとの2本鎖とはならず高い確率で同一鎖内部でのアニールが起きる。なぜならば、同じ融解温度(T_m)を持

つ相補配列ならば、分子間(inter-molecular)反応よりも分子内(intra-molecular)反応のほうがはるかに優先的に進むためである。同一鎖上でアニールした生成物(D)に由来する1本鎖は、それぞれが同一鎖内でアニールして(B)の状態に戻るの
で、更にそれぞれが1分子ずつの(D)と(E)を与える。これらの工程を繰り返すこと
によって、1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸を次々に合成
していくことが可能である。1サイクルで生成される鋳型と生成物が指数的に増
えていくので、たいへん効率的な反応となる。

ところで図5-(A)の状態を実現するためには、はじめに合成された相補鎖を少
なくともリバースプライマーがアニールする部分において塩基対結合が可能な状
態にしなければならない。このステップは任意の方法によって達成することがで
きる。すなわち、最初の鋳型に対して本発明のオリゴヌクレオチドがアニールす
る領域F 2 cよりも更に鋳型上で3'側の領域F 3 cにアニールするアウタープ
ライマー(F 3)を別に用意する。このアウタープライマーを合成起点として鎖
置換型の相補鎖合成を触媒するポリメラーゼによって相補鎖合成を行えば、本発
明の前記F 2 cを合成開始点として合成された相補鎖は置換され、やがてR 1が
アニールすべき領域R 1 cを塩基対結合が可能な状態とする(図5)。鎖置換反応
を利用することによって、ここまでの反応を等温条件下で進行させることができ
る。

アウタープライマーを利用する場合には、F 2 cからの合成よりも後にアウタ
ープライマー(F 3)からの合成が開始される必要がある。最も単純な方法はイ
ンナープライマーの濃度をアウタープライマーの濃度よりも高くすることであ
る。具体的には、通常2~50倍、望ましくは4~10倍の濃度差でプライマー
を用いることにより、期待どおりの反応を行わせることができる。またアウタ
ープライマーの融解温度(T_m)をインナープライマーのX 1(F 1やR 1に相当)領
域の T_m より低くなるように設定することによって合成のタイミングをコントロ
ールすることもできる。すなわち、(アウタープライマーF 3 : F 3 c) \leq (F

$2c/F2) \leq (F1c/F1)$ 、あるいは(アウタープライマー/鋳型における3'側の領域) $\leq (X2c:X2) \leq (X1c:X1)$ である。なおここで $(F2c/F2) \leq (F1c/F1)$ としたのは、F2がループ部分にアニールするよりも先にF1c/F1間のアニールを行わせるためである。F1c/F1間のアニールは分子内の反応なので優先的に進む可能性が高い。しかしより望ましい反応条件を与えるために T_m を考慮することには意義がある。同様の条件は、リバースプライマーの設計においても考慮すべきであることは言うまでもない。このような関係とすることにより、確率的に理想的な反応条件を達成することができる。融解温度(T_m)は、他の条件が一定であればアニールする相補鎖の長さ塩基対結合を構成する塩基の組み合わせによって理論的に算出することができる。したがって当業者は、本明細書の開示に基づいて望ましい条件を容易に導くことができる。

更にアウタープライマーのアニールのタイミングを調整するために、コンティギュアス スタッキング(contiguous stacking)と呼ばれる現象を応用することもできる。コンティギュアス スタッキングとは、単独ではアニールすることができないオリゴヌクレオチドが2本鎖部分に隣接することによってアニールが可能となる現象である(Chiara Borghesi-Nicoletti et.al. Bio Techniques 12, 474-477(1992)。つまり、アウタープライマーをF2c(X2c)に隣接させ、単独ではアニールできないように設計しておくのである。こうすれば、F2c(X2c)がアニールしたときに初めてアウタープライマーのアニールが可能となるので、必然的にF2c(X2c)のアニールが優先されることになる。この原理に基づいて、一連の反応にプライマーとして必要なオリゴヌクレオチドの塩基配列を設定した例が実施例に記載されている。なお、この工程は加温による変性や、DNAヘリカーゼによって達成することもできる。

F2c(X2c)を持つ鋳型核酸がRNAの場合には、異なる方法により図5-(A)の状態を実現することもできる。たとえば、このRNA鎖を分解してしまえば、

R 1 は塩基対結合が可能な状態となる。すなわち、F 2 を RNA の F 2 c にアニールさせ、逆転写酵素によって DNA として相補鎖合成を行う。次いで鋳型となった RNA をアルカリ変性や DNA/RNA 2 本鎖の RNA に作用するリボヌクレアーゼによる酵素処理によって分解すれば、F 2 から合成した DNA は 1 本鎖となる。DNA/RNA 2 本鎖の RNA を選択的に分解する酵素には、RNaseH や、一部の逆転写酵素が備えているリボヌクレアーゼ活性を利用することができる。こうして塩基対結合を可能とした R 1 c にリバースプライマーをアニールさせることができる。したがって R 1 c を塩基結合可能な状態とするためのアウタープライマーが不要となる。

あるいは逆転写酵素が備えている鎖置換活性を利用して、先に述べたアウタープライマーによる鎖置換を行うこともできる。この場合は逆転写酵素のみで反応系を構成することができる。すなわち、RNA を鋳型として、その F 2 c にアニールする F 2 からの相補鎖合成、更にその 3' 側に位置する F 3 c にアニールするアウタープライマー F 3 を合成起点とする相補鎖合成と置換とが、逆転写酵素で可能となる。逆転写酵素が DNA を鋳型とする相補鎖合成反応を行うものであれば、置換された相補鎖を鋳型としてその R 1 c にアニールする R 1 を合成起点とする相補鎖合成、そして 3' 側に位置する R 3 c にアニールする R 3 を合成起点とする相補鎖合成と置換反応をも含めてすべての相補鎖合成反応が逆転写酵素によって進行する。あるいは、与えられた反応条件の下で逆転写酵素に DNA/DNA 鎖の置換活性が期待できないときには、先に述べた鎖置換活性を持った DNA ポリメラーゼを組み合わせ用いても良い。以上のように、RNA を鋳型として第 1 の 1 本鎖核酸を得るという態様は、本発明における望ましい態様を構成する。逆に、鎖置換活性を有し、逆転写酵素活性を併せ持つ Bca DNA ポリメラーゼのような DNA ポリメラーゼを利用しても、同様に RNA からの第 1 の 1 本鎖核酸の合成のみならず、以降の DNA を鋳型とする反応も同一の酵素によって行うことができる。

さて、以上のような反応系は前記リバースプライマーとして特定の構造を持つものを利用することによって、本発明に固有の様々なバリエーションをもたらす。

もっとも効果的なバリエーションについて以下に述べる。すなわち、本発明のもっとも有利な態様においては、前記リバースプライマーとして、〔5〕に述べたような構成からなるオリゴヌクレオチドを用いるのである。〔5〕のオリゴヌクレオチドとは、すなわち F 2 をプライマーとして合成される相補鎖における任意の領域 R 2 c を X 2 c とし、R 1 c を X 1 c とするオリゴヌクレオチドである。このようリバースプライマーの利用により、ループの形成とこのループ部分からの相補鎖合成と置換という一連の反応が、センス鎖とアンチセンス鎖（フォワード側とリバース側）の両方で起きるようになる。その結果、本発明による 1 本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の合成方法の合成効率が飛躍的に向上すると共に、一連の反応を等温で実施可能とするものである。以下に、この態様をまとめた図 1－図 3 に基づき、具体的に説明する。

以下の態様においては、本発明に基づくオリゴヌクレオチドとして 2 種類を用意する。これを説明のために F A と R A と名づける。F A と R A を構成する領域は、以下のとおりである。

	X 2	X 1 c
F A	F 2	F 1 c
R A	R 2	R 1 c

ここで、F 2 は鋳型となる核酸の領域 F 2 c に相補的な塩基配列である。また R 2 は F 2 をプライマーとして合成される相補鎖に含まれる任意の領域 R 2 c に相補的な塩基配列である。F 1 c と R 1 c はそれぞれ、F 2 c および R 2 c のそれぞれ下流に位置する任意の塩基配列である。ここで F 2－R 2 間の距離は任意であって良い。相補鎖合成を行う DNA ポリメラーゼの合成能力にも依存するが、好適な条件では 1kbp 程度の長さであっても十分に合成が可能である。より具体的には、Bst DNA ポリメラーゼを用いた場合、F2/R2c 間で 800bp、望ましくは 500bp 以下の長さであれば確実に合成される。温度サイクルを伴う PCR では、温度変化ストレスによる酵素活性の低下が長い塩基配列の合成効率を下げるとされている。

本発明における望ましい態様では、核酸増幅工程における温度サイクルが不要となるので、長い塩基配列であっても合成、ならびに増幅を確実に達成することができる。

まず鋳型となる核酸に対してF AのF 2をアニールさせ、これを合成起点として相補鎖合成を行う。以下、図1の(4)にいたるまでは先に説明した本発明の基本的な態様(図5)と同様の反応工程となっている。図1の(2)でF 3としてアニールしている配列は、先に説明したアウタープライマーである。このプライマーを合成起点として鎖置換型の相補鎖合成を行うDNAポリメラーゼで行うことにより、F Aから合成した相補鎖は置換され、塩基対結合が可能な状態となる。

(4)でR 2 cが塩基対結合が可能な状態となったところで、リバースプライマーとしてのR AがR 2 c/R 2の組み合わせでアニールする。これを合成起点とする相補鎖合成は、F Aの5'側末端であるF 1 cに至る部分まで行われる。この相補鎖合成反応に続いて、やはり置換用のアウタープライマーR 3がアニールし、鎖置換を伴って相補鎖合成を行うことにより、R Aを合成起点として合成された相補鎖が置換される。このとき置換される相補鎖は、R Aを5'側に持ちF Aに相補的な配列が3'末端に位置する。

さて、こうして置換された1本鎖核酸の3'側には、同一鎖上のF 1 cに相補的な配列F 1が存在する。F 1は、同一分子内に並ぶF 1 cに速やかにアニールし、相補鎖合成が始まる。3'末端(F 1)が同一鎖上のF 1 cにアニールするときに、F 2 cを含むループが形成されている。このループ部分は塩基対結合が可能な状態で維持されていることは、図2-(7)からも明らかである。F 2 cに相補的な塩基配列を持つ本発明のオリゴヌクレオチドF Aは、このループ部分にアニールして相補鎖合成の起点となる(7)。ループ部分からの相補鎖合成は、先に開始したF 1からの相補鎖合成の反応生成物を置換しながら進む。その結果、自身を鋳型として合成された相補鎖は、再び3'末端において塩基対結合が可能な状態となる。この3'末端は、同一鎖上のR 1 cにアニールしうる領域R 1を3'末端に備えてお

り、やはり同一分子内の速やかな反応により両者は優先的にアニールする。こうして、先に説明したF Aを鋳型として合成された3'末端からの反応と同様の反応が、この領域でも進行する。結果として、本発明による1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸は次々と相補鎖合成と置換とを継続し、その3'末端R 1を起点とする伸長を続けることになる。3'末端R 1の同一鎖へのアニールによって形成されるループには常にR 2 cが含まれることから、以降の反応で3'末端のループ部分にアニールするのは常にR 2を備えたオリゴヌクレオチド（すなわちRA）となる。

一方、自分自身を鋳型として伸長を継続する1本鎖の核酸に対して、そのループ部分にアニールするオリゴヌクレオチドを合成起点として相補鎖合成される核酸に注目すると、ここでも本発明による1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の合成が進行している。すなわち、ループ部分からの相補鎖合成は、たとえば図2-(7)においては、RAに達した時点で完了する。そして、この核酸の合成によって置換された核酸が相補鎖合成を開始（図3-(8)）すると、やがてその反応はかつて合成起点であったループ部分に達して再び置換が始まる。こうしてループ部分から合成を開始した核酸も置換され、その結果同一鎖上にアニールすることができる3'末端R 1を得る（図3-(10)）。この3'末端R 1は同一鎖のR 1 cにアニールして相補鎖合成を開始する。さて、この反応のFとRを読みかえれば、図2-(7)で起きている反応と同じである。したがって図3-(10)に示す構造は、自身の伸長と新たな核酸の生成を継続する新しい核酸として機能することができる。

なお図3-(10)に示す核酸から開始する核酸の合成反応は、ここまで述べてきたものとは逆に常に3'末端F 1を合成起点とする伸長となる。すなわち本発明においては、1つの核酸の伸長に伴って、これとは別に伸長を開始する新たな核酸を供給しつづける反応が進行する。更に鎖が伸長するのに従い、末端のみならず、同一鎖上に複数のループ形成配列がもたらされる。これらのループ形成配列は、

鎖置換合成反応により塩基対形成可能な状態となると、オリゴヌクレオチドがアニールし、新たな核酸の生成反応の基点となる。末端のみならず鎖の途中からの合成反応も組み合わせられることにより、さらに効率のよい増幅反応が達成されるのである。以上のようにリバースプライマーとして本発明に基づくオリゴヌクレオチドRAを組み合わせることによって、伸長とそれに伴う新たな核酸の生成が起きる。更に本発明においては、この新たに生成した核酸自身が伸長し、それに付随する更に新たな核酸の生成をもたらす。一連の反応は、理論的には永久に継続し、きわめて効率的な核酸の増幅を達成することができる。しかも本発明の反応は、等温条件のもとで行うことができる。

このとき蓄積する反応生成物は、F1-R1間の塩基配列とその相補配列が交互に連結された構造を持つ。ただし繰り返し単位となっている配列の両端には、F2-F1 (F2c-F1c)、またはR2-R1 (R2c-R1c)の塩基配列で構成される領域が連続している。たとえば図3-(9)では、5'側から(R2-F2c)-(F1-R2c)-(R1-F1c)-(F2-R2c)という順序で連結された状態となる。これは、本発明に基づく増幅反応が、オリゴヌクレオチドを合成起点としてF2(またはR2)から開始し、続いて自身の3'末端を合成起点とするF1(またはR1)からの相補鎖合成反応によって伸長するという原理のもとに進行しているためである。

さて、ここでは最も望ましい態様としてループ部分にアニールするオリゴヌクレオチドに本発明によるオリゴヌクレオチドFA、およびRAを用いた。しかし本発明による核酸の増幅反応は、これらの限られた構造を持ったオリゴヌクレオチドのみならず、ループからの相補鎖合成を開始できるオリゴヌクレオチドを利用しさえすれば実施することができる。つまり、伸長を続ける3'末端はループからの相補鎖合成によって置換されさえすれば、再びループ部分を与える。ループ部分から開始する相補鎖合成は、常に1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸を鋳型としていることから、本発明で目的としている核酸の合成が可

能なことは自明である。ただし、ここで合成される核酸は、置換後にループを形成して相補鎖合成は行うものの、以降のループを形成するための 3' 末端を持たないため、新たな鋳型としては機能できなくなる。したがって、F A、あるいは R A によって合成を開始した核酸と違って指数的な増幅は期待できない。このような理由から、F A や R A のような構造を持ったオリゴヌクレオチドは、本発明に基づく高度に効率的な核酸の合成に有用なのである。

一連の反応は、鋳型となる 1 本鎖の核酸に対して、以下の成分を加え、F A および R A を構成する塩基配列が相補的な塩基配列に対して安定な塩基対結合を形成することができ、かつ酵素活性を維持しうる温度でインキュベートするだけで進行する。

・ 4 種類のオリゴヌクレオチド：

F A、

R A、

アウタープライマー F 3、

およびアウタープライマー R 3、

・ 鎖置換型の相補鎖合成を行う DNA ポリメラーゼ、

・ DNA ポリメラーゼの基質となるヌクレオチド

したがって、PCR のような温度サイクルは必要無い。なおここでいう安定な塩基対結合とは、反応系に存在するオリゴヌクレオチドの少なくとも一部が相補鎖合成の起点を与えうる状態を意味する。安定な塩基対結合をもたらす望ましい条件は、たとえば融解温度(T_m)以下に設定することである。一般に融解温度(T_m)は、互いに相補的な塩基配列を持つ核酸の 50%が塩基対結合した状態となる温度とされている。融解温度(T_m)以下に設定することは本発明の必須の条件ではないが、高度な合成効率を達成するためには考慮すべき反応条件の一つである。鋳型とすべき核酸が 2 本鎖である場合には、少なくともオリゴヌクレオチドがアニールする領域を塩基対結合が可能な状態とする必要がある。そのためには一般に加熱変

性が行われるが、これは反応開始前の前処理として1度だけ行えば良い。

この反応は、酵素反応に好適な pH を与える緩衝剤、酵素の触媒活性の維持やアニールのために必要な塩類、酵素の保護剤、更には必要に応じて融解温度(T_m)の調整剤等の共存下で行う。緩衝剤としては、Tris-HCl 等の中性から弱アルカリ性に緩衝作用を持つものが用いられる。pH は使用する DNA ポリメラーゼに応じて調整する。塩類としては KCl、NaCl、あるいは $(NH_4)_2SO_4$ 等が、酵素の活性維持と核酸の融解温度(T_m)調整のために適宜添加される。酵素の保護剤としては、ウシ血清アルブミンや糖類が利用される。更に融解温度(T_m)の調整剤には、ジメチルスルホキシド(DMSO)やホルムアミドが一般に利用される。融解温度(T_m)の調整剤を利用することによって、前記オリゴヌクレオチドのアニールを限られた温度条件の下で調整することができる。更にベタイン(N,N,N,-trimethylglycine)やテトラアルキルアンモニウム塩は、その isostabilize 作用によって鎖置換効率の向上にも有効である。ベタインは、反応液中 0.2~3.0M、好ましくは 0.5~1.5 M 程度の添加により、本発明の核酸増幅反応の促進作用を期待できる。これらの融解温度の調整剤は、融解温度を下げる方向に作用するので、塩濃度や反応温度等のその他の反応条件を考慮して、適切なストリンジェンシーと反応性を与える条件を経験的に設定する。

本発明においては、一連の反応が常に複数の領域の位置関係を維持した状態で行わなければならないことが重要な特徴である。この特徴によって、非特異的な相補鎖合成に伴う非特異的な合成反応が効果的に防止できるのである。すなわち、たとえ何らかの非特異的な反応が起きたとしても、その生成物が以降の増幅工程に対して出発材料となる可能性を低く押さえることにつながるのである。またより多くの領域によって反応の進行が制御されているということは、類似した塩基配列の厳密な識別を可能とする検出系を自由に構成できる可能性をもたらす。

この特徴を遺伝子変異の検出に利用することができる。本発明におけるアウタープライマーを用いる態様においては、このアウタープライマー2種、本発明の

オリゴヌクレオチドからなるプライマー 2 種の合計 4 種のプライマーが用いられている。すなわち 4 種のオリゴヌクレオチドに含まれる 6 領域が設計通りに働かなければ本発明の合成反応は進行しない。特に、相補鎖合成の起点となる各オリゴヌクレオチドの 3' 末端、および相補配列が合成起点となる X 1 c 領域の 5' 末端の配列は重要である。そこで、この重要な配列を検出すべき変異に対応するように設計すれば、本発明による合成反応生成物を観察することによって、塩基の欠失や挿入といった変異の有無、あるいは SNPs のような遺伝子多型を総合的に分析することができる。より具体的には、変異や多型が予想される塩基が、相補鎖合成の起点となるオリゴヌクレオチドの 3' 末端付近（相補鎖が起点となる場合には 5' 末端付近）に相当するように設計するのである。相補鎖の合成起点となる 3' 末端や、その付近にミスマッチが存在すると核酸の相補鎖合成反応は著しく阻害される。本発明においては、反応初期の生成物における末端構造が繰り返し反応を行わなければ高度な増幅反応に結びつかない。したがって、たとえ誤った合成が行われたとしても、増幅反応を構成する相補鎖合成がいずれかの段階で常に妨げられるのでミスマッチを含んだままでは高度な増幅は起きない。結果的にミスマッチが増幅反応を効果的に抑制し、最終的には正確な結果をもたらすことになる。つまり本発明に基づく核酸の増幅反応は、より完成度の高い塩基配列のチェック機構を備えていると言うことができる。これらの特徴は、たとえば単純に 2 つの領域で増幅反応を行っている PCR 法などでは期待しにくい利点である。

更に本発明に用いるオリゴヌクレオチドを特徴付ける領域 X 1 c は、相補配列が合成されてはじめて合成起点となり、この相補配列が、新たに合成された同一鎖内の配列 X 1 にアニールすることにより、自己を鋳型とする合成反応が進行する。このため、たとえ先行技術でしばしば重要な問題となるいわゆるプライマーダイマーを生成しても、本オリゴヌクレオチドはループを形成しない。したがって、プライマーダイマーに起因する非特異的な増幅は原理的に生じ得ず、反応の特異性向上に貢献している。

更に本発明によれば、F 3 (図 1-(2)) や R 3 (図 2-(5)) で示したアウタープライマーを組み合わせることによって、上記の一連の反応を等温条件下で行うことができる。すなわち本発明は、前記〔9〕に示した工程を含む 1 本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸を増幅する方法を提供するものである。この方法では、F 2 c / F 2 間、R 2 c / R 2 間、F 1 c / F 1 間、そして R 1 c / R 1 間で安定なアニールが起きる温度条件が選択され、そして望ましくは F 3 c / F 3 間、ならびに R 3 c / R 3 間は、それぞれ F 2 c / F 2 間、ならびに R 2 c / R 2 間のアニールに助けられるコンティギュアス スタッキング現象によってアニールするように設定される。

本発明においては核酸の合成(synthesis)と増幅(amplification)という用語を用いる。本発明における核酸の合成とは、合成起点となったオリゴヌクレオチドからの核酸の伸長を意味する。合成に加えて、更に他の核酸の生成と、この生成された核酸の伸長反応とが連続して起きるとき、一連の反応を総合して増幅という。

さて、3' 末端に同一鎖上の一部 F 1 c にアニールすることができる領域 F 1 を備え、この領域 F 1 が同一鎖上の F 1 c にアニールすることによって、塩基対結合が可能な領域 F 2 c を含むループを形成することができる 1 本鎖核酸は、本発明の重要な構成要素である。このような 1 本鎖核酸は、次のような原理に基づいて供給することもできる。すなわち、予め次のような構造を持ったプライマーに基づいて相補鎖合成を進めるのである。

5'-[プライマー内に位置する領域 X 1 c にアニールする領域 X 1] - [塩基対結合が可能な状態にあるループ形成配列] - [領域 X 1 c] - [鋳型に相補的な配列を持つ領域] - 3'

鋳型に相補的な配列を持つ領域には、F 1 に相補的な塩基配列 (プライマー F A) および R 1 c に相補的な塩基配列 (プライマー R A) の 2 種類を用意する。なお、このとき合成すべき核酸を構成する塩基配列は、領域 F 1 から領域 R 1 c

にいたる塩基配列と、この塩基配列に相補的な塩基配列を持つ領域 R 1 から領域 F 1 c にいたる塩基配列とを含むものである。一方、プライマー内部でアニールすることができる X 1 c と X 1 は、任意の配列とすることができる。ただしプライマー F A と R A の間では、領域 X 1 c / X 1 の配列を異なるものとするのが望ましい。

まず鋳型核酸の領域 F 1 から前記プライマー F A による相補鎖合成を行う。次いで合成された相補鎖の領域 R 1 c を塩基対結合が可能な状態とし、ここに一方のプライマーをアニールさせて相補鎖合成の起点とする。このとき合成される相補鎖の 3' 末端は、最初に合成された鎖の 5' 末端部分を構成するプライマー F A に相補的な塩基配列を持つので、3' 末端には領域 X 1 を持ち、これが同一鎖上の領域 X 1 c にアニールするとともにループを形成する。こうして、前記本発明による特徴的な 3' 末端構造が提供され、以降の反応は最も望ましい態様として示した先の反応系そのものとなる。なおこのときループ部分にアニールするオリゴヌクレオチドは、3' 末端にループ内に存在する領域 X 2 c に相補的な領域 X 2 を持ち、5' 側には領域 X 1 を持つものとする。先の反応系ではプライマー F A と R A を使って鋳型核酸に相補的な鎖を合成することによって核酸の 3' 末端にループ構造をもたらした。この方法は、短いプライマーで効果的に本発明に特徴的な末端構造を提供する。一方、本態様においては、プライマーとしてはじめからループを構成する塩基配列全体を提供しており、より長いプライマーの合成が必要となる。

リバースプライマーに制限酵素認識領域を含む塩基配列を利用すれば、本発明による異なった態様を構成することができる。図 6 に基づき、リバースプライマーが制限酵素認識配列を含む場合について具体的に説明する。図 6-(D) が完成したところで、リバースプライマー内の制限酵素認識部位に対応する制限酵素によりニックが生じる。このニックを合成起点として鎖置換型の相補鎖合成反応が開始する。リバースプライマーは (D) を構成する 2 本鎖核酸の両端に位置しているので、相補鎖合成反応も両端から開始することになる。基本的には先行技術として

記載した SDA 法の原理に基づくが、鋳型となる塩基配列が本発明によって相補的な塩基配列を交互に連結した構造となっているので、本発明に特有の核酸合成系が構成されるのである。なお、ニックを入れるリバースプライマーの相補鎖となる部分には制限酵素による 2 本鎖の切断が生じないようにヌクレアーゼ耐性となるように dNTP 誘導体を取りこまれるように設計しなければならない。

リバースプライマーに RNA ポリメラーゼのプロモーターを挿入しておくこともできる。この場合も SDA 法を応用した先の態様と同様に、図 6-(D)の両端からこのプロモーターを認識する RNA ポリメラーゼにより転写が行われる。

本発明によって合成された核酸は、1 本鎖とは言え相補的な塩基配列から構成されるため、その大部分が塩基対結合を形成している。この特徴を利用して、合成生成物の検出が可能である。エチジウムブロマイド、SYBR Green I、あるいは Pico Green のような 2 本鎖特異インターカラーターである蛍光色素の存在下で本発明による核酸の合成方法を実施すれば、生成物の増加に伴って蛍光強度の増大が観察される。これをモニターすれば、閉鎖系でリアルタイムな合成反応の追跡が可能である。この種の検出系は PCR 法への応用も考えられているが、プライマーダイマー等によるシグナルの発生と区別がつかないことから問題が多いとされている。しかし本発明に応用した場合には、非特異的な塩基対結合が増加する可能性が非常に低いことから、高い感度と少ないノイズが同時に期待できる。2 本鎖特異インターカラーターと同様に、均一系の検出系を実現する方法として、蛍光エネルギー転移の利用が可能である。

本発明による核酸の合成方法を支えているのは、鎖置換型の相補鎖合成反応を触媒する DNA ポリメラーゼである。上記反応中には、必ずしも鎖置換型のポリメラーゼを要しない反応ステップも含まれてはいる。しかし、構成試薬の単純化、そして経済性の点で、1 種類の DNA ポリメラーゼを利用するのが有利である。この種の DNA ポリメラーゼには、以下のようなものが知られている。また、これらの酵素の各種変異体についても、それが配列依存型の相補鎖合成活性と鎖置換活

性を有する限り、本発明に利用することができる。ここで言う変異体とは、酵素の必要とする触媒活性をもたらす構造のみを取り出したもの、あるいはアミノ酸の変異等によって触媒活性、安定性、あるいは耐熱性を改変したもの等を示すことができる。

Bst DNA ポリメラーゼ

Bca(exo-)DNA ポリメラーゼ

DNA ポリメラーゼ I のクレノウ・フラグメント

Vent DNA ポリメラーゼ

Vent(Exo-)DNA ポリメラーゼ (Vent DNA ポリメラーゼからエクソヌクレアーゼ活性を除いたもの)

DeepVent DNA ポリメラーゼ

DeepVent(Exo-)DNA ポリメラーゼ (DeepVent DNA ポリメラーゼからエクソヌクレアーゼ活性を除いたもの)

Φ29 ファージ DNA ポリメラーゼ

MS-2 ファージ DNA ポリメラーゼ

Z-Taq DNA ポリメラーゼ (宝酒造)

KOD DNA ポリメラーゼ (東洋紡績)

これらの酵素の中でも Bst DNA ポリメラーゼや Bca(exo-)DNA ポリメラーゼは、ある程度の耐熱性を持ち、触媒活性も高いことから特に望ましい酵素である。本発明の反応は、望ましい態様においては等温で実施することができるが、融解温度(T_m)の調整などのために必ずしも酵素の安定性にふさわしい温度条件を利用できるとは限らない。したがって、酵素が耐熱性であることは望ましい条件の一つである。また、等温反応が可能とは言え、最初の鋳型となる核酸の提供のためにも加熱変性は行われる可能性があり、その点においても耐熱性酵素の利用はアッセイプロトコールの選択の幅を広げる。

Vent(Exo-)DNA ポリメラーゼは、鎖置換活性と共に高度な耐熱性を備えた酵素で

ある。ところでDNAポリメラーゼによる鎖置換を伴う相補鎖合成反応は、1本鎖結合タンパク質(single strand binding protein)の添加によって促進されることが知られている(Paul M.Lizardi et al, Nature Genetics 19, 225-232, July, 1998)。この作用を本発明に応用し、1本鎖結合タンパク質を添加することによって相補鎖合成の促進効果を期待することができる。たとえばVent(Exo-)DNAポリメラーゼに対しては、1本鎖結合タンパク質としてT4 gene 32が有効である。

なお3'-5'エクソヌクレアーゼ活性を持たないDNAポリメラーゼには、相補鎖合成が鋳型の5'末端に達した部分で停止せず、1塩基突出させた状態まで合成を進める現象が知られている。本発明では、相補鎖合成が末端に至ったときの3'末端の配列が次の相補鎖合成の開始につながるため、このような現象は望ましくない。しかし、DNAポリメラーゼによる3'末端への塩基の付加は、高い確率でAとなる。したがって、dATPが誤って1塩基付加しても問題とならないように、3'末端からの合成がAで開始するように配列を選択すれば良い。また、相補鎖合成時に3'末端がたとえ突出してしまっても、これを消化してblunt endとする3'→5'エクソヌクレアーゼ活性を利用することもできる。たとえば、天然型のVent DNAポリメラーゼはこの活性を持つことから、Vent(Exo-)DNAポリメラーゼと混合して利用することにより、この問題を回避することができる。

本発明による核酸の合成方法、あるいは増幅方法に必要な各種の試薬類は、あらかじめパッケージングしてキットとして供給することができる。具体的には、本発明のために、相補鎖合成のプライマーとして、あるいは置換用のアウタープライマーとして必要な各種のオリゴヌクレオチド、相補鎖合成の基質となるdNTP、鎖置換型の相補鎖合成を行うDNAポリメラーゼ、酵素反応に好適な条件を与える緩衝液、更に必要に応じて合成反応生成物の検出のために必要な試薬類で構成されるキットが提供される。特に、本発明の望ましい態様においては、反応途中で試薬の添加が不要なことから、1回の反応に必要な試薬を反応容器に分注した状態で供給することにより、サンプルの添加のみで反応を開始できる状態とするこ

とができる。発光シグナルや蛍光シグナルを利用して、反応生成物の検出を反応容器のままで行えるようなシステムとすれば、反応後の容器の開封を全面的に廃止することができる。これは、コンタミネーションの防止上、たいへん望ましいことである。

さて、本発明によって合成される、1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸には、たとえば次のような有用性がある。第一には、相補的な塩基配列を1分子内に備えた特殊な構造に伴う利点の活用である。この特徴により、検出が容易となることが期待される。すなわち、相補的な塩基配列との塩基対結合に伴って、シグナルを増減する核酸の検出系が公知である。たとえば先に述べたような2本鎖特異インターカレーターを検出剤として利用する方法などを組み合わせれば、本発明の合成生成物の特徴を生かした検出系を実現することができる。このような検出系において本発明の合成反応生成物を一度熱変性して元の温度に戻すと、分子内のアニールが優先的に起きるため速やかに相補的配列の間で塩基対結合を構成する。一方、もしも非特異的反応生成物が存在していても、それは分子内に相補的配列を持っていないので熱変性により2分子以上に分離してしまい、すぐにはもとの二本鎖には戻れない。こうして、検出前に加熱変性工程を追加することによって、非特異反応に伴うノイズを軽減することができる。熱に対して耐性を持たないDNAポリメラーゼを使用しているときには、加熱変性工程は反応停止の意味も持ち、反応時間の制御の点で有利である。

第二の特徴は、塩基対結合が可能な状態にあるループを常に形成することである。塩基対結合が可能な状態にあるループの構造を、図4に示した。図4からわかるように、ループはプライマーのアニールが可能な塩基配列 $F2c(X2c)$ と、 $F2c-F1c(X1c)$ の間に介在する塩基配列とで構成される。 $F2c-F1c$ 間（普遍的に示せば $X2c-X1c$ 間）の配列は、鋳型に由来する塩基配列である。したがってこの領域に対して相補的な塩基配列を持つプローブをハイブリダイズさせれば、鋳型特異的な検出を行うことができる。しかも、この領

域は常に塩基対結合が可能な状態にあることから、ハイブリダイズに先だって加熱変性する必要がない。なお本発明の増幅反応生成物におけるループを構成する塩基配列は、任意の長さとすることができる。したがって、プローブのハイブリダイズを目的とする場合には、プライマーがアニールすべき領域とプローブがハイブリダイズすべき領域を別々にして両者の競合を避けることにより理想的な反応条件を構成することができる。

本発明の望ましい態様によれば、1本の核酸鎖上に塩基対結合が可能な多数のループがもたらされる。このことは、核酸1分子に多数のプローブがハイブリダイズ可能なことを意味しており、感度の高い検出を可能とする。また感度のみならず、たとえば凝集反応のような特殊な反応原理に基づく核酸の検出方法を可能とするものでもある。たとえばポリスチレンラテックスのような微粒子に固定したプローブを本発明による反応生成物に加えると、プローブとのハイブリダイゼーションに伴ってラテックス粒子の凝集が観察される。凝集の強度を光学的に測定すれば、高感度に、しかも定量的な観察が可能である。あるいは、凝集反応を肉眼的に観察することもできるので、光学的な測定装置を使わない反応系を構成することもできる。

更に、1核酸分子当たり多くの標識を結合できる本発明の反応生成物は、クロマトグラフィックな検出をも可能とする。イムノアッセイの分野では、肉眼的に検出可能な標識を利用したクロマト媒体を用いた分析方法（イムノクロマトグラフィ法）が実用化されている。この方法は、クロマト媒体に固定した抗体と標識抗体でアナライトをサンドイッチし、未反応の標識成分を洗い去る原理に基づいている。本発明の反応生成物は、この原理を核酸の分析にも応用可能とする。すなわち、ループ部分に対する標識プローブを用意し、これをクロマト媒体に固定化した捕捉用プローブでトラップすることによってクロマト媒体中での分析が行われる。捕捉用プローブには、ループ部分に対する相補配列を利用することができる。本発明の反応生成物は、多数のループ部分を伴っていることから、多数

の標識プローブを結合し、肉眼的に認識可能なシグナルをもたらす。

ループとして常に塩基対結合が可能な領域を与える本発明による反応生成物は、この他にもさまざまな検出系を可能とする。たとえば、このループ部分に対するプローブを固定した表面プラズモン共鳴を利用した検出系が可能である。また、ループ部分に対するプローブを2本鎖特異的なインターカレーターで標識しておけば、より高感度な蛍光分析を行うことができる。あるいは、本発明によって合成される核酸が3'側と5'側の両方に塩基対結合が可能なループを形成することを積極的に利用することもできる。たとえば、一方のループを正常型と異常型で共通の塩基配列となる部分とし、他方のループに両者の違いが生じる領域となるように設計しておくのである。共通部分に対するプローブで遺伝子の存在を確認し、他方の領域で異常の有無を確認するといった特徴的な分析系を構成することができる。本発明による核酸の合成反応は、等温で進めることも可能なことから、一般的な蛍光光度計によってリアルタイムな分析が可能となることも特筆すべき利点である。これまでにも同一鎖上にアニールする核酸の構造は公知である。しかし本発明によって得ることができる1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸は、他のオリゴヌクレオチドが塩基対結合することができる多数のループ部分を含む点において新規である。

一方、本発明による反応生成物によって与えられる多数のループ部分そのものをプローブとして利用することも可能である。たとえば、DNAチップにおいては、限られたエリアに高密度にプローブを集積する必要がある。しかし現在の技術では、一定の面積に固定することができるオリゴヌクレオチドの数は制限される。そこで本発明の反応生成物を利用すれば、アニールが可能な多数のプローブを高密度に固定化することができる。すなわち、本発明による反応生成物をプローブとしてDNAチップ上に固定すればよい。反応生成物は、増幅後に公知の手法によって固定することもできるし、あるいは固定化したオリゴヌクレオチドを本発明の増幅反応におけるオリゴヌクレオチドとして利用することにより結果的に固定

化された反応生成物とすることもできる。このようにして固定化されたプローブを用いれば、限られたエリア中に多くの試料 DNA をハイブリダイズすることができる、結果的に高いシグナルを期待することができる。

図面の簡単な説明

図 1 は、本発明の望ましい態様の反応原理の一部(1)-(4)を示す模式図である。

図 2 は、本発明の望ましい態様の反応原理の一部(5)-(7)を示す模式図である。

図 3 は、本発明の望ましい態様の反応原理の一部(8)-(10)を示す模式図である。

図 4 は、本発明による 1 本鎖核酸が形成するループの構造を示す模式図である。

図 5 は、本発明による基礎的な態様の一部(A)-(B)を示す模式図である。

図 6 は、本発明による基礎的な態様の一部(C)-(D)を示す模式図である。

図 7 は、M13mp18 の標的塩基配列における、オリゴヌクレオチドを構成する各塩基配列の位置関係を示す図である。

図 8 は、M13mp18 を鋳型として本発明による 1 本鎖核酸の合成方法によって得られた生成物のアガロース電気泳動の結果を示す写真である。

レーン 1 : XIV size marker

レーン 2 : 1 fmol M13mp18 dsDNA

レーン 3 : target なし

図 9 は、実施例 1 によって得られた本発明による核酸合成反応の生成物を制限酵素で消化しアガロース電気泳動した結果を示す写真である。

レーン 1 : XIV size marker

レーン 2 : 精製物の BamHI 消化物

レーン 3 : 精製物の PvuII 消化物

レーン 4 : 精製物の HindIII 消化物

図 10 は、M13mp18 を鋳型として、ベタイン添加による本発明の 1 本鎖核酸の合成方法によって得られた生成物のアガロース電気泳動の結果を示す写真である。

0、0.5、1、2 は反応液中に添加したベタイン濃度(M)を表す。また、N は陰性対

照を、 -21 は鋳型 DNA の濃度 10^{-21} mol を表す。

図 1 1 は、HBV 由来の標的塩基配列における、オリゴヌクレオチドを構成する各塩基配列の位置関係を示す図である。

図 1 2 は、M13mp18 に組みこまれた HBV-M13mp18 を鋳型として本発明による 1 本鎖核酸の合成方法によって得られた生成物のアガロース電気泳動の結果を示す写真である。

レーン 1 : XIV size marker

レーン 2 : 1 fmol HBV-M13mp18 dsDNA

レーン 3 : target なし

図 1 3 は、本発明による 1 本鎖核酸の合成方法によって得られた生成物のアルカリ変性ゲル電気泳動の結果を示す写真である。

レーン 1 : ラムダファージの HindIII 消化断片

レーン 2 : 実施例 1 の反応生成物

レーン 3 : 実施例 3 の反応生成物

図 1 4 は、ターゲットである M13mp18 の濃度を変えてときに、本発明による 1 本鎖核酸の合成方法によって得られた生成物のアガロース電気泳動の結果を示す写真である。上は反応時間 1 時間、下は反応時間 3 時間の結果である。

レーン 1 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-15} mol/tube

レーン 2 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-16} mol/tube

レーン 3 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-17} mol/tube

レーン 4 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-18} mol/tube

レーン 5 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-19} mol/tube

レーン 6 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-20} mol/tube

レーン 7 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-21} mol/tube

レーン 8 : M13mp18 dsDNA 1×10^{-22} mol/tube

レーン 9 : target なし

レーン 10 : XIV size marker

図 15 は、変異の位置、および標的塩基配列(target)に対する各領域の位置関係を表す図である。下線で示したグアニンが、変異型ではアデニンに置換されている。

図 16 は、本発明の増幅反応による生成物のアガロース電気泳動の結果を示す写真である。

M: 100bp ladder (New England Biolabs)

N: 鋳型なし (精製水)

WT: 野生型鋳型 M13mp18 1 fmol

MT: 変異型鋳型 M13mp18FM 1 fmol

図 17 は、標的 mRNA をコードする塩基配列における、オリゴヌクレオチドを構成する各塩基配列の位置関係を示す図である。

図 18 は、mRNA をターゲットとして本発明による 1 本鎖核酸の合成方法によって得られた生成物のアガロース電気泳動の結果を示す写真である。

発明を実施するための最良の形態

実施例 1 M13mp18 内の領域の増幅

M13mp18 を鋳型として、本発明による 1 本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の合成方法を試みた。実験に使用したプライマーは、M13FA、M13RA、M13F3、そして M13R3 の 4 種類である。M13F3 と M13R3 は、それぞれ M13FA と M13RA を合成起点として得られた第 1 の核酸を置換するためのアウタープライマーである。アウタープライマーは M13FA (あるいは M13RA) よりも後から相補鎖合成の起点となるべきプライマーなので、M13FA (あるいは M13RA) と隣接する領域にコンティギュアス スタッキング現象を利用してアニールするように設計した。また、M13FA (あるいは M13RA) のアニールが優先的に起こるようにこれらのプライマー濃度を高く設定した。

各プライマーを構成する塩基配列は配列表に示したとおりである。プライマーの構造的な特徴を以下にまとめた。また標的塩基配列(target)に対する各領域の位置関係を図7に示した。

プライマー	5'側の領域 / 3'側の領域
M13FA	M13FAによる合成相補鎖の領域 F1c と同じ /M13mp18の領域 F2c に相補
M13RA	M13RAによる合成相補鎖の領域 R1c と同じ /M13FAによる合成相補鎖の領域 R2c に相補
M13F3	M13mp18の領域 F2c の 3'側に隣接する F3c に相補
M13R3	M13FAによる合成相補鎖の領域 R2c の 3'側に隣接する R3c に相補

このようなプライマーによって、M13mp18の領域 F1c から R1c にいたる領域とその相補的な塩基配列とが、F2c を含むループ形成配列を挟んで1本鎖上に交互に連結した核酸が合成される。これらのプライマーによる本発明による核酸の合成方法のための反応液組成を以下に示す。

反応液組成 (25 μ L 中)

20mM Tris-HCl pH8.8

10mM KCl

10mM (NH₄)₂SO₄

6mM MgSO₄

0.1% Triton X-100

5% ジメチルスルホキシド(DMSO)

0.4mM dNTP

プライマー:

800nM M13FA/配列番号: 1

800nM M13RA／配列番号：2

200nM M13F3／配列番号：3

200nM M13R3／配列番号：4

ターゲット：M13mp18 dsDNA ／配列番号：5

反応：上記反応液を 95℃で5分間加熱し、ターゲットを変性させて1本鎖とした。反応液を氷水上に移し、Bst DNA ポリメラーゼ(NEW ENGLAND BioLabs)を4U 添加し、65℃で1時間反応させた。反応後、80℃10分間で反応を停止し再び氷水上に移した。

反応の確認：上記反応液の5μLに1μLのloading bufferを添加し、2%アガロースゲル(0.5% TBE)を使って、1時間、80mVで電気泳動した。分子サイズマーカーとして、XIV(100bp ladder, Boehringer Mannheim 製)を使用した。泳動後のゲルをSYBR Green I (Molecular Probes, Inc.)で染色して核酸を確認した。結果は図8に示すとおりである。各レーンは次のサンプルに対応している。

1. XIV size marker
2. 1fmol M13mp18 dsDNA
3. target なし

レーン3では未反応のプライマーが染色されている以外にバンドは確認されなかった。レーン2はターゲットが存在する場合、低サイズのバンドのラダーと高サイズでのスメアな染色、およびゲル内でほとんど泳動されていないバンドとして生成物が確認された。低サイズのバンドのうち、290bp、450bp付近のバンドは、それぞれ本発明の合成反応により予想される産物である、配列番号：11および配列番号：12が2本鎖となったもの(図2-(7)および図2-(10)が2本鎖となったものに相当)および配列番号：13(図3-(9)にある長い1本鎖に相当)とサイズが一致することから、反応が予想されるとおりに進行していることが確認された。高サイズのスメアなパターン、および泳動されていないバンドは、本反応が基本的に連続的な反応であることから、反応産物が一定のサイズにはならな

いこと、そして部分的な1本鎖、あるいは2本鎖の複合体を形成した複雑な構造をともなっているため、結果としてこのような泳動結果を与えるものと考えられた。

実施例2 反応産物の制限酵素消化確認

実施例1で得られた本発明による1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の構造を明らかにすることを目的として、制限酵素による消化を行った。制限酵素を使った消化によって理論どおりの断片を生じる一方、実施例1で観察された高サイズのスメアなパターンや泳動されないバンドが消滅すれば、これらがいずれも本発明によって合成された1本鎖上に相補的な塩基配列を交互に連結した核酸であることが推定できる。

実施例1の反応液を8本分(200 μ L)プールし、フェノール処理後、エタノール沈でんを行って精製した。この沈でんを回収して200 μ LのTE緩衝液で再溶解し、その10 μ Lを制限酵素BamHI、PvuII、およびHindIIIでそれぞれ37 $^{\circ}$ C 2時間消化した。消化物を2%アガロースゲル(0.5%TBE)を使って、1時間、80mVで電気泳動した。分子サイズマーカーとして、SUPER LADDER-LOW(100bp ladder)(Gensura Laboratories, Inc.製)を使用した。泳動後のゲルをSYBR Green I(Molecular Probes, Inc.)で染色して核酸を確認した。結果は図9に示すとおりである。各レーンは次のサンプルに対応している。

1. XIV size marker
2. 精製物のBamHI消化物
3. 精製物のPvuII消化物
4. 精製物のHindIII消化物

ここで比較的鎖長の短い増幅生成物を構成している塩基配列は、配列番号：13、配列番号：14、配列番号：15、および配列番号：16等と推定される。これらの塩基配列から、推測される各制限酵素消化断片のサイズは表1のとおり

である。表中の L は、ループ（1 本鎖）を含む断片なので泳動位置が未確定であることを示す。

表 1. 本発明による増幅生成物の制限酵素消化断片

配列番号	BamHI	PvuII	HindIII
1 3	177 +L	56 +L	147 +L
1 4	15+101 +L	-	142 +L
1 5	171+101 +L	56 +L	147+161 +L
1 6	11+101+230 +L	237 +L	142+170 +L
まとめ	101,177,230	56,237	142,147,161,170

(11,15;確認できない)

未消化でのバンドのほとんどが消化後には推定されるサイズのバンドへ変化したことから、目的の反応産物が増幅されていることが確認された。また非特異的産物はほとんどないことも示された。

実施例 3 ベタイン添加による増幅反応の促進

増幅反応液中へのベタイン(betaine: N,N,N,-trimethylglycine、SIGMA)添加による、核酸の増幅反応に対する効果を調べる実験を行った。実施例 1 と同様に、M13mp18 を鋳型とし、本発明による 1 本鎖上に相対的な塩基配列が交互に連結された核酸の合成方法を、種々の濃度のベタイン存在下で行った。実験に使用したプライマーは、実施例 1 で使用したものと同一である。鋳型 DNA 量は、 10^{-21} mol (M13mp18)で、陰性対照として水を用いた。添加するベタインは、0、0.5、1、2 M の濃度になるように反応液に加えた。反応液組成を以下に示す。

反応液組成 (25 μ L 中)

20mM Tris-HCl pH8.8

4mM MgSO₄

0.4mM dNTPs

10mM KCl

10mM (NH₄)₂SO₄

0.1% TritonX-100

プライマー：

800nM M13FA／配列番号：1

800nM M13RA／配列番号：2

200nM M13F3／配列番号：3

200nM M13R3／配列番号：4

ターゲット：M13mp18 dsDNA ／配列番号：5

使用したポリメラーゼ、反応条件、反応後の電気泳動条件は、実施例1に記載したものと同一である。

結果を図10に示す。ベタイン濃度0.5、1.0M存在下での反応では、増幅産物量が増大した。また2.0Mまで増やすと逆に増幅産物は確認されなかった。これにより、適度のベタイン存在で、増幅反応が促進されることが示された。ベタイン濃度2Mの場合に、増幅産物が低下したことは、 T_m が低下しすぎたのが原因と考えられた。

実施例4 HBV 遺伝子配列の増幅

HBV 遺伝子の部分配列を組み込んだ M13mp18 dsDNA を鋳型として、本発明による核酸の合成方法を試みた。実験に使用したプライマーは、HB65FA（配列番号：6）、HB65RA（配列番号：7）、HBF3（配列番号：8）、そして HBR3（配列番号：9）の4種類である。HBF3 と HBR3 は、それぞれ HB65FA と HB65RA を合成起点として得られた第1の核酸を置換するためのアウタープライマーである。アウタープライマーは HB65FA（あるいは HB65RA）よりも後から相補鎖合成の起点となるべきプライマーなので、HB65FA（あるいは HB65RA）と隣接する領域にコンティグアス スタッキング現象を利用してアニールするように設計した。また、HB65FA（あるいは HB65RA）のアニールが優先的に起こるようにこれらのプライマー濃度を高く設定した。M13mp18 に組みこまれた HBV に由来する本実施例のターゲット

配列(430bp)を配列 10 に示した。

各プライマーを構成する塩基配列は配列表に示したとおりである。プライマーの構造的な特徴を以下にまとめた。また標的塩基配列(target)に対する各領域の位置関係を図 11 に示した。

プライマー 5' 側の領域 / 3' 側の領域

HB65FA HB65FA による合成相補鎖の領域 F1c と同じ

 / HBV-M13mp18 の領域 F2c に相補

HB65RA HB65RA による合成相補鎖の領域 R1c と同じ

 / HB65FA による合成相補鎖の領域 R2c に相補

HBF3 HBV-M13mp18 の領域 F2c の 3' 側に隣接する F3c に相補

HBR3 HB65FA による合成相補鎖の領域 R2c の 3' 側に隣接する R3c に相補

このようなプライマーによって、HBV 遺伝子の部分配列を組み込んだ M13mp18(HBV-M13mp18)の領域 F1c から R1c にいたる領域とその相補的な塩基配列とが、F2c を含むループ形成配列を挟んで 1 本鎖上で交互に連結した核酸が合成される。上記プライマーを用いる他は実施例 1 と同じ条件で反応させ、その反応液をアガロース電気泳動により分析した。結果は図 12 に示すとおりである。各レーンは次のサンプルに対応している。

1. XIV size marker
2. 1 fmol HBV-M13mp18 dsDNA
3. target なし

実施例 1 と同様に、target が存在するときのみ、低サイズの本バンドのラダーと高サイズでのスメアな染色、およびゲル内でほとんど泳動されていないバンドとして生成物が確認された(レーン 2)。低サイズの本バンドのうち、310bp、および 480bp 付近の本バンドはそれぞれ、本反応により予想される産物である、配列番号: 17 および配列番号: 18 の 2 本鎖とサイズが一致することから、反応が予

想されるとおりに進行していることが確認された。高サイズのスミアなパターン、および泳動されていないバンドは、実施例 1 の結果で述べたように、本発明に特徴的な合成生成物の構造が原因となっているものと推定された。この実験により、増幅する配列(target)が異なっても本発明を実施可能であることが確認された。

実施例 5 合成反応生成物のサイズの確認

本発明に基づいて合成された核酸の構造を確認するために、その長さをアルカリ変性条件下での電気泳動によって分析した。実施例 1 と実施例 4 のターゲット存在下での反応液の 5 μ L に、それぞれ 1 μ L の alkaline loading buffer を添加し、0.7% アガロースゲル(50mM NaOH, 1mM EDTA)を使って、14 時間、50mA で電気泳動した。分子サイズマーカーとして、ラムダファージの HindIII 消化断片を使用した。泳動後のゲルを 1M Tris pH 8 で中和後、SYBR Green I (Molecular Probes, Inc.) で染色して核酸を確認した。結果は図 13 に示す。各レーンは以下のサンプルに対応している。

1. ラムダファージの HindIII 消化断片
2. 実施例 1 の反応生成物
3. 実施例 4 の反応生成物

反応生成物をアルカリ変性条件で泳動すると 1 本鎖状態でのサイズ確認が可能である。実施例 1 (レーン 2)、実施例 4 (レーン 3) とともに主な生成物は 2 kbase 内であることが確認された。また、本発明による生成物はこの分析によって確認できる範囲で少なくとも 6 kbase 以上にまで伸びていることが判明した。加えて、実施例 1 や実施例 4 の未変性条件下で泳動されなかったバンドは、変性状態では個々の 1 本鎖に分離されサイズが小さくなることが改めて確認された。

実施例 6 M-13mp13 内の領域の増幅における、ターゲット濃度依存的増幅の確認

本発明による核酸の合成方法に及ぼす、ターゲットの濃度変化の影響を観察し

た。ターゲットである M13mp18 dsDNA を 0～1 fmol とし、反応時間を 1 時間および 3 時間とする他は、実施例 1 と同じ条件で本発明による核酸の合成方法を実施した。実施例 1 と同様に、2 % アガロースゲル (0.5% TBE) で電気泳動し、SYBR Green I (Molecular Probes, Inc.) 染色により核酸を確認した。分子サイズマーカーとして、XIV (100bp ladder, Boehringer Mannheim) を使用した。結果は図 14 (上：反応時間 1 時間、下：反応時間 3 時間) に示した。各レーンは、次のサンプルに対応する。

1. M13mp18 dsDNA 1×10^{-15} mol/tube
2. M13mp18 dsDNA 1×10^{-16} mol/tube
3. M13mp18 dsDNA 1×10^{-17} mol/tube
4. M13mp18 dsDNA 1×10^{-18} mol/tube
5. M13mp18 dsDNA 1×10^{-19} mol/tube
6. M13mp18 dsDNA 1×10^{-20} mol/tube
7. M13mp18 dsDNA 1×10^{-21} mol/tube
8. M13mp18 dsDNA 1×10^{-22} mol/tube
9. target なし
10. XIV size marker

泳動像の下部に見られる各レーンに共通のバンドは未反応のプライマーが染色されたものである。反応時間にかかわらず、ターゲットが存在しないときは全く増幅産物は観察されない。ターゲット存在下でのみ、ターゲットの濃度依存的に増幅産物の染色パターンが得られた。また、反応時間を長くすることにより、より低濃度まで増幅産物が確認できた。

実施例 7 点変異 (ポイントミューテーション) の検出

(1) M13mp18FM (変異型) の作製

ターゲット DNA として、M13mp18 (野生型)、および M13mp18FM (変異型) を用

いた。変異型である M13mp18FM の作製は、LA PCR™ in vitro Mutagenesis Kit (宝酒造) を使用し、1 塩基置換を導入した。その後、シーケンシングにより配列を確認した。F1 領域での配列を以下に示す。

野生型 : CCGGGGATCCTCTAGAGTCG (配列番号 : 19)

変異型 : CCGGGGATCCTCTAGAGTCA (配列番号 : 20)

(2) プライマーのデザイン

使用するプライマーは、FA プライマーの F1c 領域の 5' 末端に野生型、変異型で配列の異なる塩基となるようにした。変異の位置、および標的塩基配列(target) に対する各領域の位置関係を図 15 に示す。

(3) 増幅反応

M13mp18 (野生型)、および M13mp18FM (変異型) を鋳型にして、以下に示すそれぞれに特異的なプライマーの組み合わせで鋳型特異的な増幅反応が起きるかどうか実験を行った。

野生型増幅用プライマーセット : FAd4, RAd4, F3, R3

変異型増幅用プライマーセット : FAMd4, RAd4, F3, R3

各プライマーの塩基配列は以下の通りである。

FAd4 : CGACTCTAGAGGATCCCCGGTTTTGTTGTGTGGAATTGTGAGCG
GAT (配列番号 : 21)

FAMd4 : TGA CTCTAGAGGATCCCCGGTTTTGTTGTGTGGAATTGTGAGC
GGAT (配列番号 : 22)

RAd4 : CGTCGTGACTGGGAAAACCCTTTTGTGCGGGCCTCTTCGCTAT
TAC (配列番号 : 23)

F3 : ACTTTATGCTTCCGGCTCGTA (配列番号 : 24)

R3 : GTTGGGAAGGGCGATCG (配列番号 : 25)

(4) M13mp18 の点突然変異の検出

反応液の組成は以下のとおりである。

		終濃度
D2W	3.75 μ L	
10X Thermo pol buffer(NEB)	2.5 μ L	20mM Tris-HCl pH8.8
		10mM KCl
		10mM (NH ₄) ₂ SO ₄
		6mM MgSO ₄
		0.1% TritonX-100
2.5mM dNTP	4 μ L	400 μ M
100mM MgSO ₄	0.5 μ L	
4M Betaine	6.25 μ L	1M
M13FAd4 primer(10pmol/ μ L)又は		
M13FAMd4 primer(10pmol/ μ L)	2 μ L	800nM
M13RAd4 primer(10pmol/ μ L)	2 μ L	800nM
M13F3 primer(10pmol/ μ L)	0.5 μ L	200nM
M13R3 primer(10pmol/ μ L)	0.5 μ L	200nM
全量	22 μ L	

上記反応液にターゲット M13mp18、または M13mp18FM 1 fmol (2 μ l)を添加し、95℃で5分間加熱し、ターゲットを変性させて1本鎖とした。反応液を氷水上に移し、Bst DNA ポリメラーゼ(NEW ENGLAND BioLabs)を1 μ L(8U)添加し、68℃または68.5℃で1時間反応させた。反応後、80℃10分間で反応を停止し再び氷水上に移した。

図16で示すように、FAプライマーとして野生型用のFAd4を用いたときは、野生型の鋳型存在のみ効果的に増幅が観察された。一方、FAプライマーとして変異型用のFAMd4を用いたときは、野生型の鋳型存在のみ効果的に増幅が観察された。

以上の結果から、本発明の増幅反応を利用することにより、点変異を効率的に

検出できることが示された。

実施例 8 mRNA をターゲットとした増幅反応

ターゲットとなる核酸を mRNA として、本発明による核酸の合成方法を試みた。ターゲットとなる mRNA は、前立腺特異抗原(Prostate specific antigen; PSA)を発現した細胞である前立腺癌細胞株 LNCaP cell (ATCC No. CRL-1740)と、非発現細胞である慢性骨髄性白血病細胞株 K562 cell (ATCC No. CCL-243)を、 $1:10^6$ ~ $100:10^6$ で混合し、Qiagen 社 (ドイツ) の RNeasy Mini kit を用いて全 RNA を抽出した。実験に使用したプライマーは、PSAFA、PSARA、PSAF3、そして PSAR3 の 4 種類である。PSAF3 と PSAR3 は、それぞれ PSAFA と PSARA を合成起点として得られた第一の核酸を置換するためのアウタープライマーである。また、PSAFA(あるいは PSARA)のアニールが優先的に起こるようにこれらのプライマー濃度を高く設定した。各プライマーを構成する塩基配列は以下のとおりである。

プライマー：

PSAFA: TG TTCCTGATGCAGTGGGCAGCTTTAGTCTGCGGCGGTGTTCTG
(配列番号：26)

PSARA:
TGCTGGGTCGGCACAGCCTGAAGCTGACCTGAAATACCTGGCCTG(配列番号：27)

PSAF3: TGCTTGTGGCCTCTCGTG (配列番号：28)

PSAR3: GGGTGTGGGAAGCTGTG (配列番号：29)

プライマーの構造的な特徴を以下にまとめた。また、標的の mRNA をコードする DNA 塩基配列に対する各プライマーの位置関係、および制限酵素 Sau3A I の認識部位を図 17 に示した。

プライマー 5'側の領域 / 3'側の領域

PSAFA	PSAFA による合成相補鎖の領域 F1c と同じ ／標的塩基配列の領域 F2c に相補
PSARA	PSARA による合成相補鎖の領域 R1c と同じ ／PSAFA による合成相補鎖の領域 R2c に相補
PSAF3	標的塩基配列の領域 F2c の 3'側に隣接する F3c に相補
PSAR3	PSAFA による合成相補鎖の領域 R2c の 3'側に隣接する R3c に相補

本発明による核酸の合成方法のための反応液組成を以下に示す。

反応液組成 (25 μ L 中)

20mM Tris-HCl pH8.8

4mM MgSO₄

0.4mM dNTPs

10mM KCl

10mM (NH₄)₂SO₄

0.1% TritonX-100

0.8M betaine

5mM DTT

1600nM PSAFA & PSARA プライマー

200nM PSAF3 & PSAR3 プライマー

8U Bst DNA ポリメラーゼ

100U ReverTra Ace (TOYOBO, 日本)

5 μ g 全 RNA

全ての成分は氷上で混合した。本実験においては mRNA (1本鎖) を target としているので、加熱変性によって1本鎖とする工程は不要である。反応は、65°C で45分間行い、85°C、5分で、反応を停止させた。反応終了後、5 μ Lの反応液を2%アガロースを使って電気泳動し、SYBR Green Iで検出した。

結果を図 1.8 に示す。各レーンは、以下のサンプルに対応している。

レーン	Bst	RT	LNCaP 細胞数/10 ⁶ 個の K562
1	—	+	0
2	—	+	10
3	+	—	0
4	+	—	10
5	+	+	0
6	+	+	1
7	+	+	10
8	レーン 6 の反応液 1 μL 分を Sau3AI で消化したもの		
9	レーン 7 の反応液 1 μL 分を Sau3AI で消化したもの		
10	サイズマーカー 100bp ラダー(New England Biolabs)		

Bst DNA ポリメラーゼ、ReverTra Ace のいずれか一方がないと、増幅産物が得られなかった (レーン 1 ~ 4)。両方の酵素存在下では、LNCaP 由来の RNA が存在すると、増幅産物が検出された (レーン 5 ~ 7)。100 万個の K562 細胞に 1 個の LNCaP からの抽出 RNA でも検出可能であった (レーン 6)。増幅産物は、ターゲット内部の配列にある制限酵素部位 Sau3AI で消化したところ、予想される大きさの断片に消化された (レーン 8, 9)。

以上の結果から、本発明による核酸の合成方法において、ターゲットとして RNA を用いた場合でも、目的の反応産物が得られることが確認された。

産業上の利用の可能性

本発明による新規なオリゴヌクレオチドとそれを用いた核酸の合成方法により、複雑な温度制御の不要な 1 本鎖上に交互に相補的な塩基配列が連結した核酸の合成方法が提供される。本発明に基づくオリゴヌクレオチドをプライマーとして合成される相補鎖は、常にその 3' 末端が自身を鋳型とする新たな相補鎖合成の合成

起点となる。このとき、新たなプライマーのアニールをもたらすループの形成を伴い、この部分からの相補鎖合成によって先に合成された自身を鋳型とする相補鎖合成反応の生成物は再び置換され塩基対結合が可能な状態となる。このようにして得ることができる自身を鋳型として合成された核酸は、たとえば SDA のような公知の核酸合成方法との組み合わせによって、それらの核酸合成効率の向上に貢献する。

更に本発明の望ましい態様によれば、単に公知の核酸合成方法の効率向上を達成するのみならず、複雑な温度制御を必要としない、しかも高度な増幅効率を期待でき、更には高い特異性を達成できる新規な核酸の合成方法が提供される。すなわち、本発明に基づくオリゴヌクレオチドを鋳型鎖とその相補鎖に対して適用することによって、1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸が連続して合成されるようになる。この反応は、原理的には合成に必要な出発材料が枯渇するまで続き、その間にループ部分から合成を開始した新たな核酸を生成し続ける。こうして、ループにアニールしたオリゴヌクレオチドからの伸長が、長い1本鎖核酸（すなわち、複数組の相補的な塩基配列が連結したもの）の伸長のための 3'-OH を供給する鎖置換を行う。一方、長い1本鎖の 3'-OH は自身を鋳型とする相補鎖合成反応を行うことによって自身の伸長を達成すると同時に、ループから合成開始した新たな相補鎖の置換を行う。このような増幅反応工程が、高い特異性を維持しながら等温条件下で進行する。

本発明におけるオリゴヌクレオチドは、2つの連続した領域が設計どおりに配置されているときにはじめて本発明による核酸合成反応のためのプライマーとして機能する。このことが、特異性の維持に大きく貢献する。たとえば PCR では、2つのプライマーの意図した位置関係とは無関係に、非特異的なミスアニールにより、非特異的増幅反応が開始してしまうことと比べれば、本発明では高い特異性が期待できることは容易に説明できる。この特徴を利用して SNPs を高い感度で精確に検出することができる。

本発明の特徴は、このような反応がごく単純な試薬構成で容易に達成できることにある。たとえば本発明によるオリゴヌクレオチドは、特殊な構造を持つとは言えそれは塩基配列の選択の問題であって、物質としては単なるオリゴヌクレオチドである。また、望ましい態様においては、鎖置換型の相補鎖合成反応を触媒する DNA ポリメラーゼのみで反応を進めることができる。更に、RNA を鋳型として本発明を実施する場合には、Bca DNA ポリメラーゼのような逆転写酵素活性と鎖置換型の DNA ポリメラーゼ活性を併せ持つ DNA ポリメラーゼを利用することによって、全ての酵素反応を単一の酵素によって行うことができる。このようなシンプルな酵素反応で高度な核酸の増幅反応を実現する反応原理はこれまでに知られていない。あるいは、SDA 等の公知の核酸合成反応に適用するとしても、本発明との組み合わせによって新たな酵素が必要となるようなことはなく、単に本発明に基づくオリゴヌクレオチドを組み合わせるだけで各種反応系への適応が可能である。したがて、本発明による核酸合成方法は、コストの点においても有利といえる。

以上述べたように、本発明の核酸の合成方法とそのためのオリゴヌクレオチドは、操作性（温度制御不要）、合成効率の向上、経済性、そして高い特異性という、複数の困難な課題を同時に解決する新たな原理を提供する。

請求の範囲

1. 以下の工程を含む1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の合成方法。
 - a) 同一鎖上の一部F 1 cにアニールすることができる領域F 1を3'末端に備え、この領域F 1がF 1 cにアニールすることによって、塩基対結合が可能な領域F 2 cを含むループを形成することができる核酸を与える工程
 - b) F 1 cにアニールしたF 1の3'末端を合成起点として相補鎖合成を行う工程
 - c) 領域F 2 cに相補的な配列からなるF 2を3'末端に含むオリゴヌクレオチドをアニールさせ、これを合成起点として鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる相補鎖合成を行って、工程b)で合成された相補鎖を置換する工程
 - d) 工程c)で置換され塩基対結合が可能となった相補鎖における任意の領域に相補的な配列を3'末端に含むポリヌクレオチドをアニールさせ、その3'末端を合成起点として鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる相補鎖合成を行って、工程c)で合成された相補鎖を置換する工程
2. 工程d)において、合成起点が領域R 1 cにアニールすることができる同一鎖上の3'末端に存在する領域R 1であり、R 1がR 1 cにアニールすることによって塩基対結合が可能な領域R 2 cを含むループが形成される請求項1に記載の方法。
3. 少なくとも以下の2つの領域X 2およびX 1 cとで構成され、X 2の5'側にX 1 cが連結されたオリゴヌクレオチド。

X 2 : 特定の塩基配列を持つ核酸の任意の領域X 2 cに相補的な塩基配列を持つ領域

X 1 c : 特定の塩基配列を持つ核酸における領域X 2 cの5'側に位置する領域X 1 cと実質的に同じ塩基配列を持つ領域

4. 工程 a) における核酸が、以下の工程によって提供される第 2 の核酸である請求項 1 に記載の方法。
 - i) 領域 X 2 が領域 F 2 であり、領域 X 1 c が領域 F 1 c である請求項 3 に記載のオリゴヌクレオチドの領域 F 2 を鋳型となる核酸の領域 F 2 c にアニールさせる工程、
 - ii) オリゴヌクレオチドの F 2 を合成起点とし、鋳型に相補的な塩基配列を持つ第 1 の核酸を合成する工程
 - iii) 工程 ii) で合成された第 1 の核酸の任意の領域を塩基対結合が可能な状態とする工程、
 - iv) 工程 iii) における第 1 の核酸の塩基対結合を可能とした領域に相補的な塩基配列を持つオリゴヌクレオチドをアニールさせ、それを合成起点として第 2 の核酸を合成し、その 3' 末端の F 1 を塩基対結合が可能な状態とする工程
5. 工程 iii) の塩基対結合を可能とする領域が R 2 c であり、かつ工程 iv) におけるオリゴヌクレオチドが、領域 X 2 c が領域 R 2 c であり、領域 X 1 c が領域 R 1 c である請求項 3 に記載のオリゴヌクレオチドである請求項 4 に記載の方法。
6. 工程 iii) および iv) における塩基対結合が可能な状態とする工程を、鋳型における F 2 c の更に 3' 側にアニールするアウタープライマー、および第 1 の核酸における工程 iv) で合成起点とした領域の更に 3' 側にアニールするアウタープライマーを合成起点とする鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる鎖置換相補鎖合成によって行う請求項 4 または 5 に記載の方法。
7. 反応に用いる各オリゴヌクレオチドと鋳型におけるその相補領域との融解温度が、同じストリンジェンシーの下で次の関係にある請求項 6 に記載の方法。

$$(\text{アウタープライマー} / \text{鋳型における } 3' \text{ 側の領域}) \leq (F 2 c / F 2 \text{ および } R 2 c / R 2) \leq (F 1 c / F 1 \text{ および } R 1 c / R 1)$$
8. 鋳型となる核酸が RNA であり、工程 ii) における相補鎖合成を逆転写酵素

活性を持つ酵素で行う請求項 4～7 のいずれかに記載の方法。

9. 次の工程を繰り返すことによる 1 本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の増幅方法。

A) 3' 末端と 5' 末端において、それぞれ末端領域に相補的な塩基配列からなる領域を同一鎖上に備え、この互いに相補的な塩基配列がアニールしたときに両者の間に塩基対結合が可能となるループが形成される鋳型を提供する工程

B) 同一鎖にアニールさせた前記鋳型の 3' 末端を合成起点として相補鎖合成を行う工程、

C) 前記ループのうち 3' 末端側に位置するループ内に相補的な塩基配列を 3' 末端に含むオリゴヌクレオチドを、ループ部分にアニールさせ、これを合成起点として鎖置換相補鎖合成反応を触媒するポリメラーゼによる相補鎖合成を行って、工程 B) で合成された相補鎖を置換してその 3' 末端を塩基対結合が可能な状態とする工程、および

D) 工程 C) において 3' 末端を塩基対結合が可能な状態とした鎖を工程 A) における新たな鋳型とする工程

10. 工程 C) におけるオリゴヌクレオチドが、その 5' 側末端に工程 B) において合成起点となった 3' 末端に相補的な塩基配列を備えたものである請求項 9 に記載の増幅方法。

11. 更に工程 C) におけるオリゴヌクレオチドを合成起点として合成された相補鎖を工程 A) における鋳型とする工程を含む請求項 10 に記載の増幅方法。

12. 工程 A) における鋳型が請求項 5 に記載の方法によって合成されたものである請求項 9 に記載の増幅方法。

13. 融解温度調整剤の存在下で鎖置換相補鎖合成反応を行う請求項 1 または 9 に記載の方法。

14. 融解温度調整剤がベタインである請求項 13 に記載の方法。

15. 反応液中に 0.2～3.0M のベタインを存在させる請求項 14 に記載の方法。

16. 請求項9～15に記載のいずれかの増幅方法を行い、増幅反応生成物が生じたかどうかを観察することにより試料中の標的塩基配列を検出する方法。
17. 増幅反応生成物に、ループに相補的な塩基配列を含むプローブを加え、両者のハイブリダイズを観察する請求項16に記載の方法。
18. プローブが粒子標識されており、ハイブリダイズによって生じる凝集反応を観察する請求項17に記載の方法。
19. 核酸の検出剤存在下で請求項9～15に記載のいずれかの増幅方法を行い、検出剤のシグナル変化に基づいて増幅反応生成物が生じたかどうかを観察する請求項16に記載の方法。
20. 請求項16に記載の検出方法によって標的塩基配列の変異を検出する方法であって、増幅対象である塩基配列における変異が、増幅方法を構成するいずれかの相補鎖合成を妨げるものである方法。
21. 以下の要素を含む、1本鎖上に相補的な塩基配列が交互に連結された核酸の合成用キット。
 - i) 鋳型となる核酸の領域F2cをX2cとし、F2cの5'側に位置するF1cをX1cとする請求項3に記載のオリゴヌクレオチド
 - ii) i)のオリゴヌクレオチドをプライマーとして合成された相補鎖における任意の領域に相補的な塩基配列を含むオリゴヌクレオチド
 - iii) 鋳型となる核酸の領域F2cの3'側に位置する領域F3cに相補的な塩基配列を持つオリゴヌクレオチド
 - iv) 鎖置換型の相補鎖合成反応を触媒するDNAポリメラーゼ、および
 - v) 要素iv)の基質となるヌクレオチド。
22. ii)のオリゴヌクレオチドが、i)のオリゴヌクレオチドを合成起点として合成された相補鎖における任意の領域R2cをX2cとし、R2cの5'に位置するR1cをX1cとする請求項3に記載のオリゴヌクレオチドである請求項21に記載のキット。

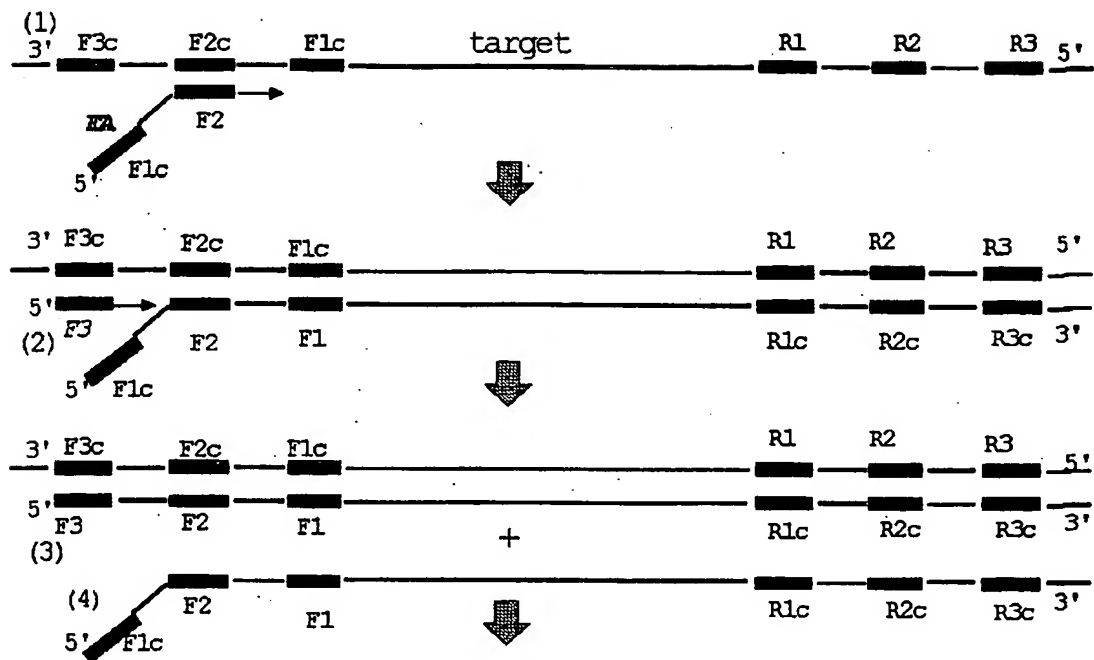
23. 更に付加的に以下の要素を含む、請求項22に記載のキット。

vi) i)のオリゴヌクレオチドを合成起点として合成された相補鎖における任意の領域R2cの3'側に位置する領域R3cに相補的な塩基配列を持つオリゴヌクレオチド

24. 請求項21～23に記載のいずれかのキットに、更に付加的に核酸合成反応の生成物を検出するための検出剤を含む、標的塩基配列の検出用キット。

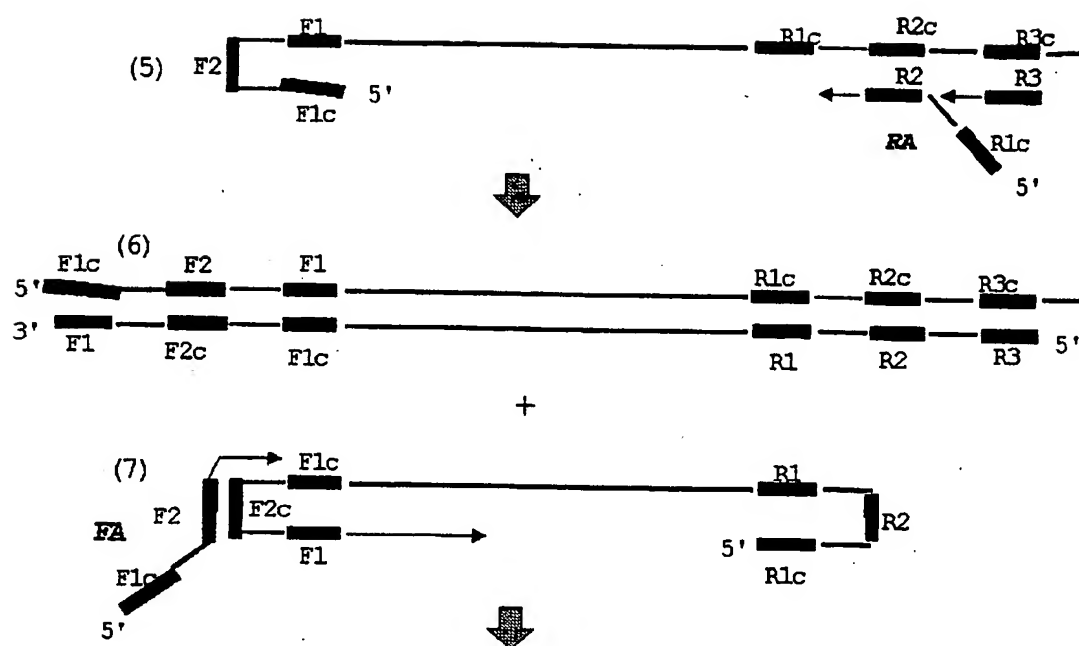
1/18

図 1



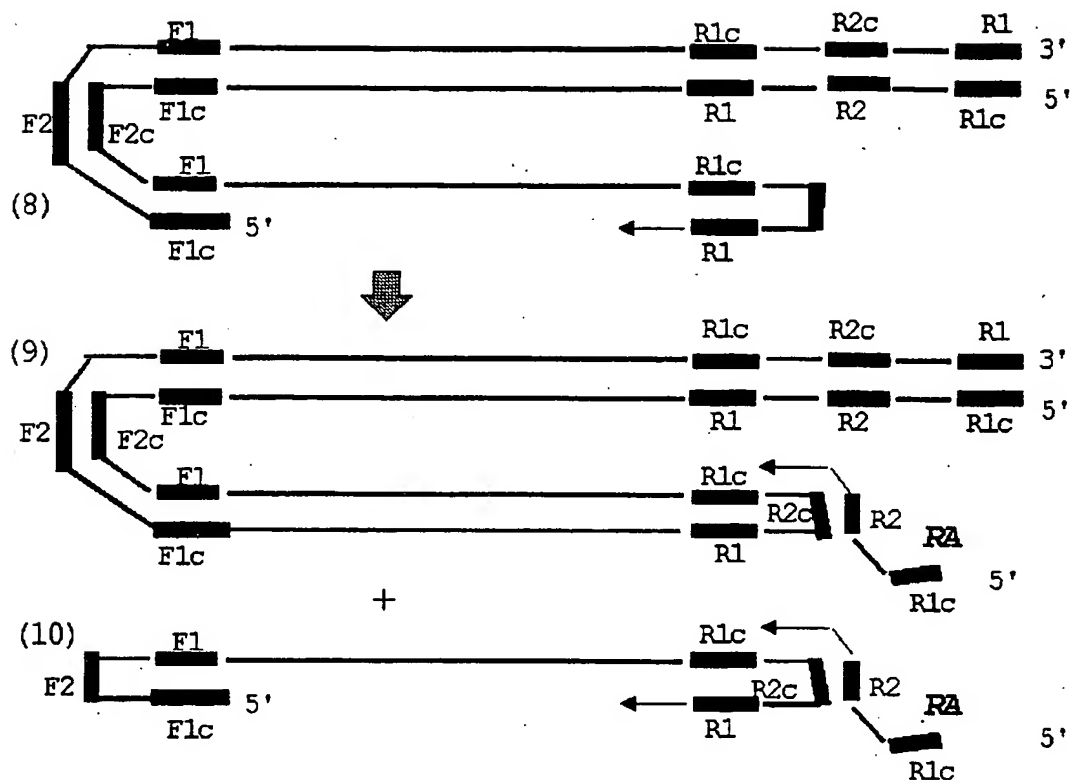
2/18

2



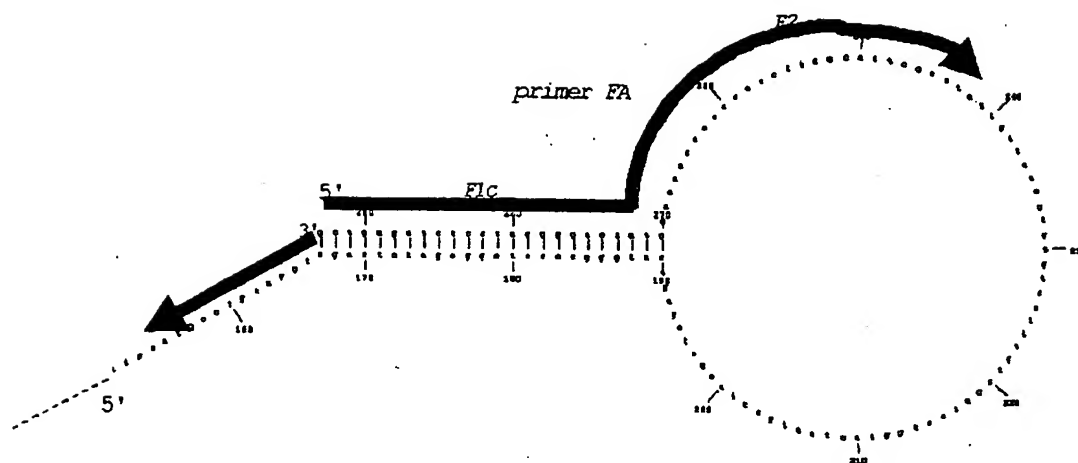
3/18

図 3



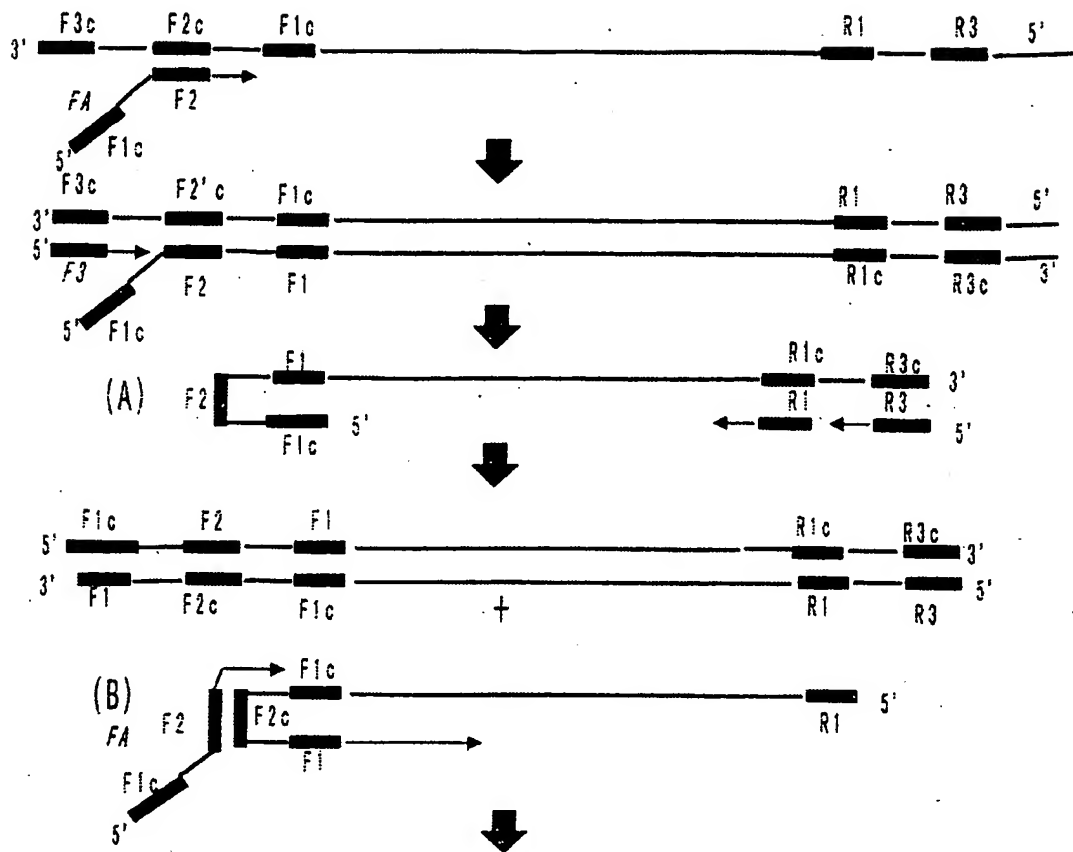
4 / 18

☒ 4



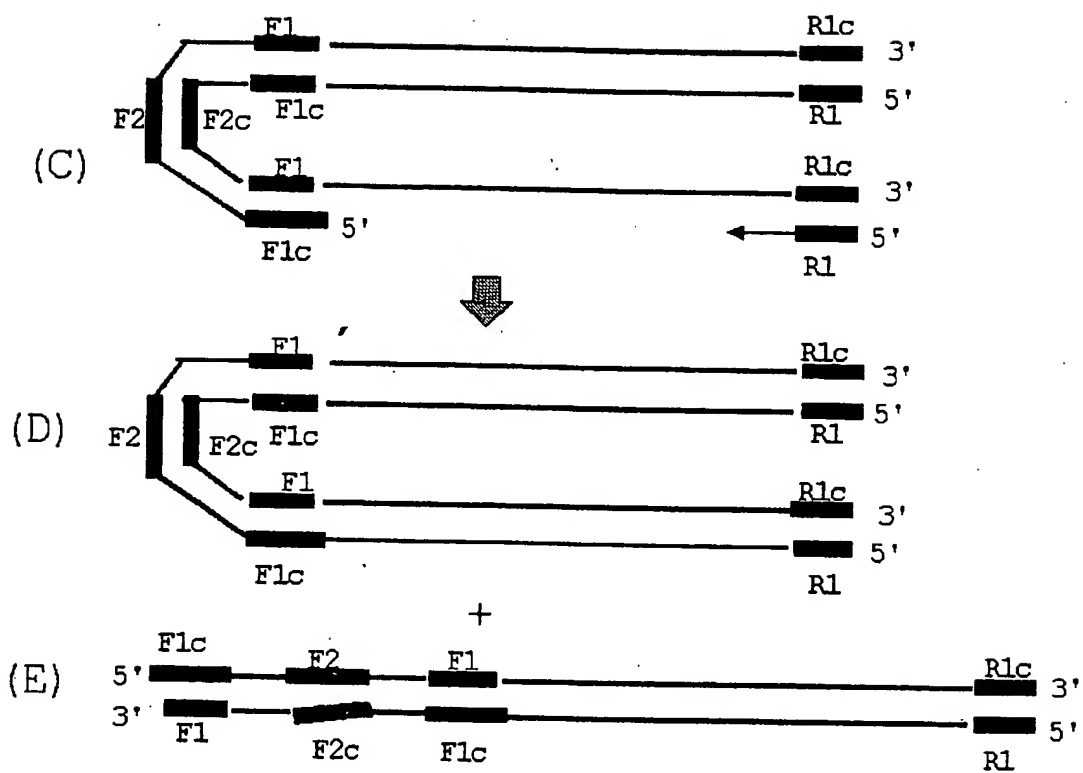
5/18

図 5



6/18

図 6



7 / 18

[X] 7

6001 GGGCOCAATA CGCAAACCGC CTCTCCOOCG GGGTTGGOCG ATTCATTAAT GCAGCTGGCA
6061 OGACAGGTTT COGACTGGA AAGCGGGCAG TGAGCGCAAC GCAATTAATG TGAGTTAGCT
6121 CACTCATTAG GCACCCOAGG CTTTACACTT TATGCTTCCG GCTCGTATGT TGTGTGGAAT
6181 TGTGAGOGGA TAACAATTTC ACACAGGAAA CAGCTATGAC CATGATTAGC AATTCGAGCT
6241 OGGTACCOGG GGATCCTCTA GAGTCGACCT GCAGGCATGC AAGCTTGGA CTGGCOGTG
6301 TTTTACAACG TGTGACTGG GAAAACCTG GCGTTAOCOA ACTTAATGCG CTTCAGCAC
6361 ATCCCCCTTT CGCCAGCTGG CGTAATAGCG AAGAGGOCOG CACCGATGCG CCTTCCCAAC
6421 AGTTGCGCAG CCTGAATGGC GAATGGCGCT TTGCTGGTT TOCGGCAOCA GAAGCGGTGC
6481 OGGAAAGCTG GCTGGAGTGC GATCTTCTG AGGOCGATAC GGTCGTGTC CCTCAAAC
6541 GGCAGATGCA CGGTACGAT GCGCCCATCT ACAOCAAGT AACCTATGCC ATTACGGTCA

Diagrammatic representation of primers and their binding sites:

M13F3 (forward) and M13F2 (reverse) primers are located between lines 6061 and 6121, binding to the sequence TATGCTTCCG GCTCGTATGT.

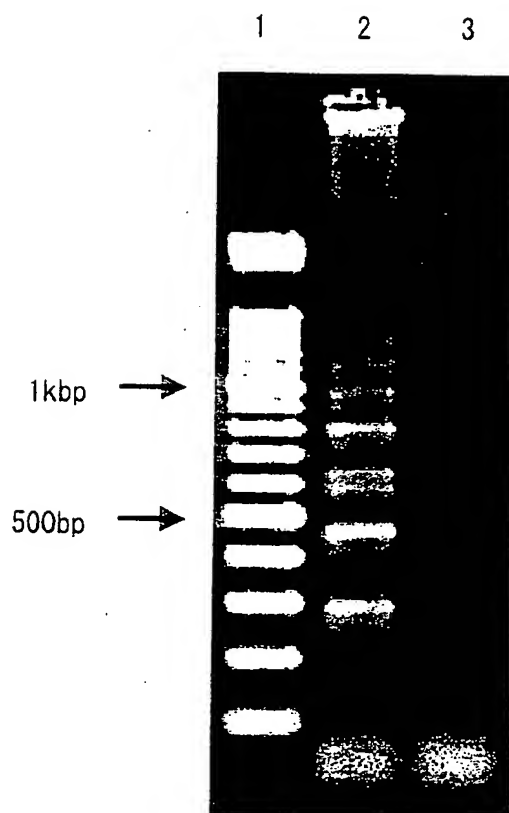
M13F1c (reverse) primer is located between lines 6181 and 6241, binding to the sequence TAACAATTTC ACACAGGAAA.

M13R1c (reverse) primer is located between lines 6301 and 6361, binding to the sequence GAAAACCTG GCGTTAOCOA.

M13R2 (reverse) and M13R3 (reverse) primers are located between lines 6361 and 6421, binding to the sequence CGTAATAGCG AAGAGGOCOG.

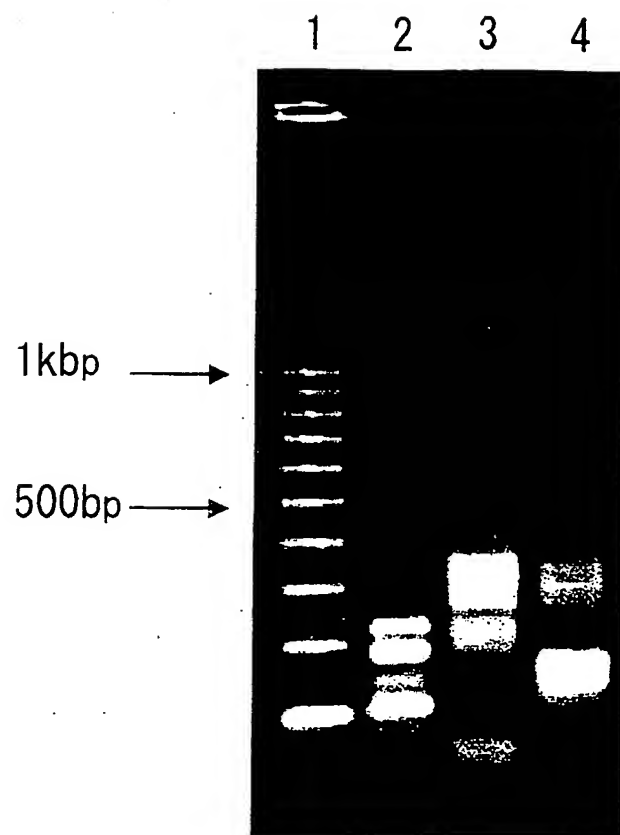
8 / 18

図 8



9 / 18

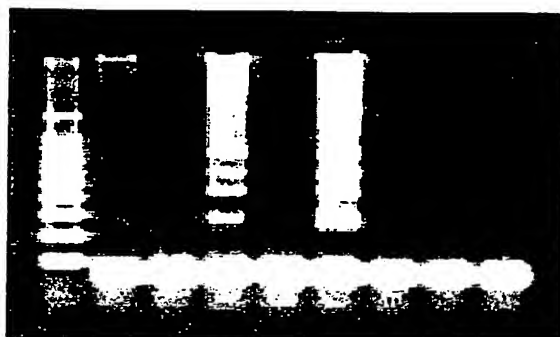
図 9



10/18

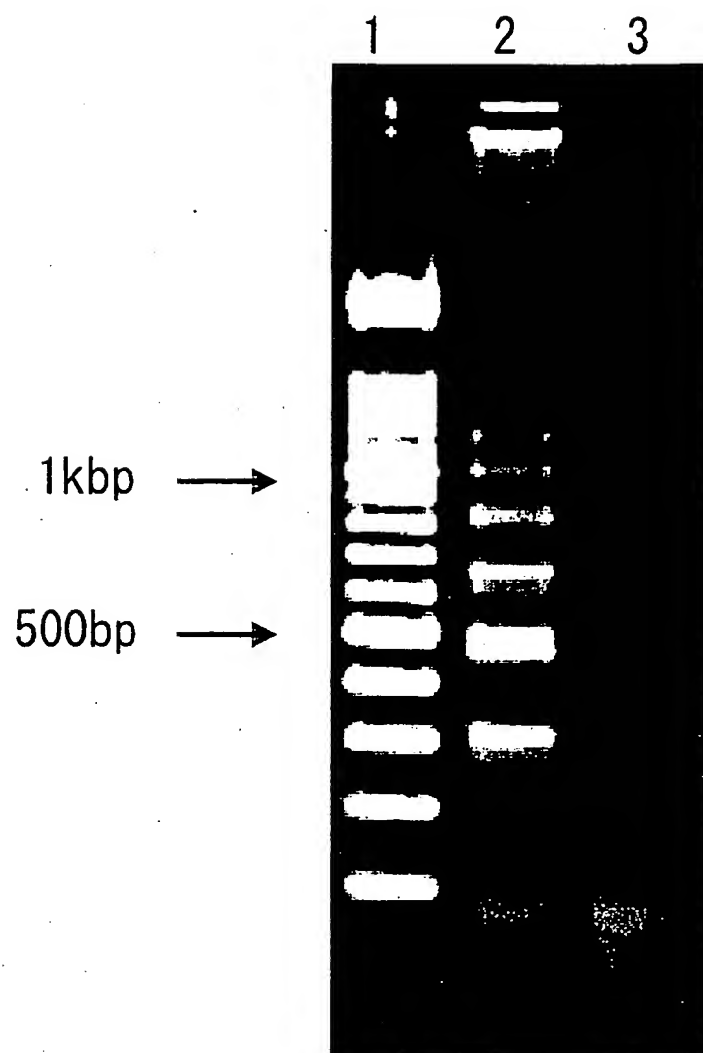
☒ 10

0 0.5 1 2M
-21 N -21 N -21 N -21 N



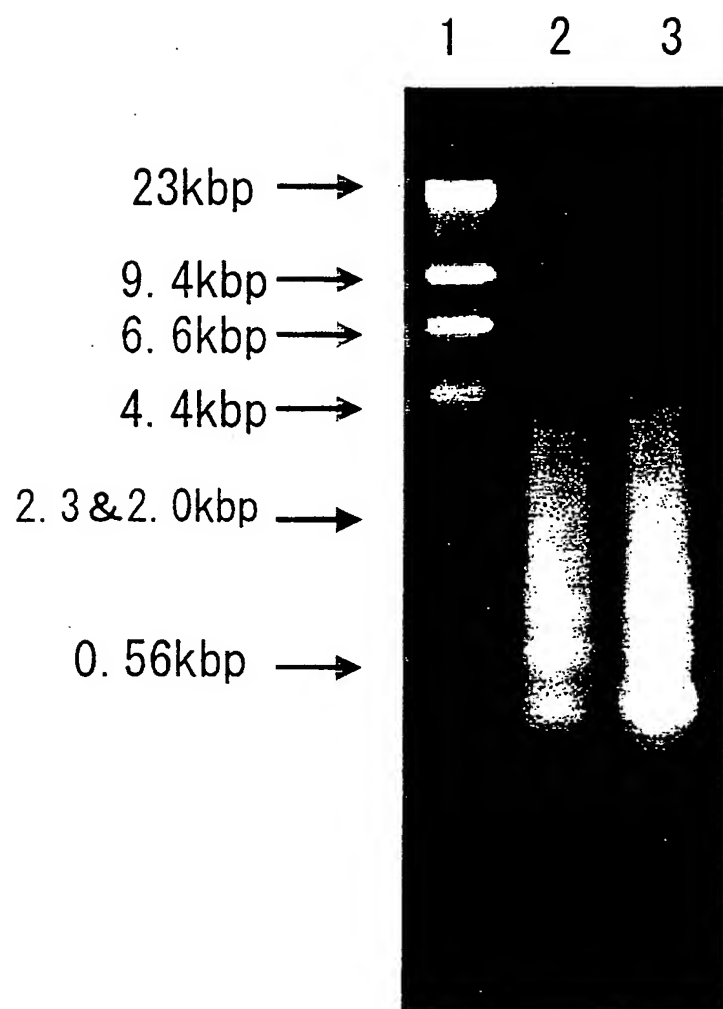
1 2 / 1 8

図 1 2



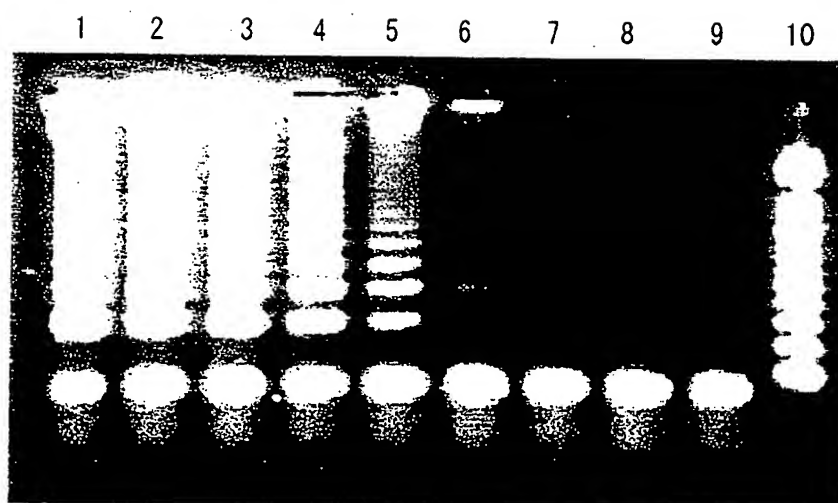
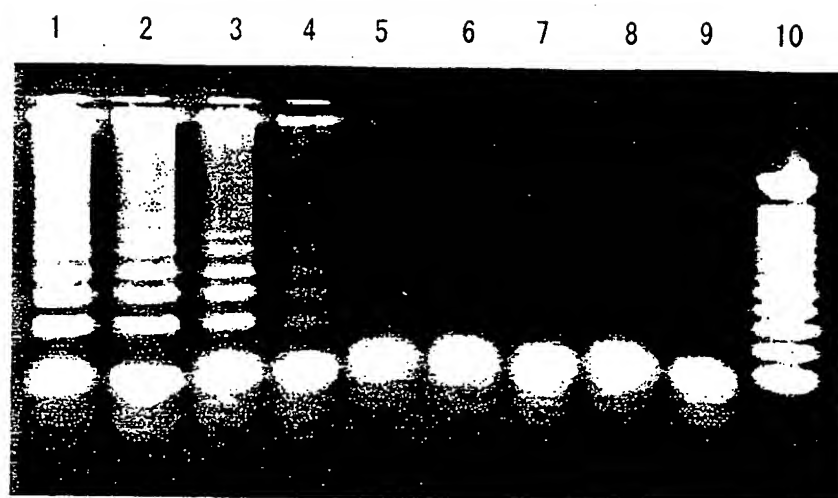
13/18

図 13



14/18

図 14



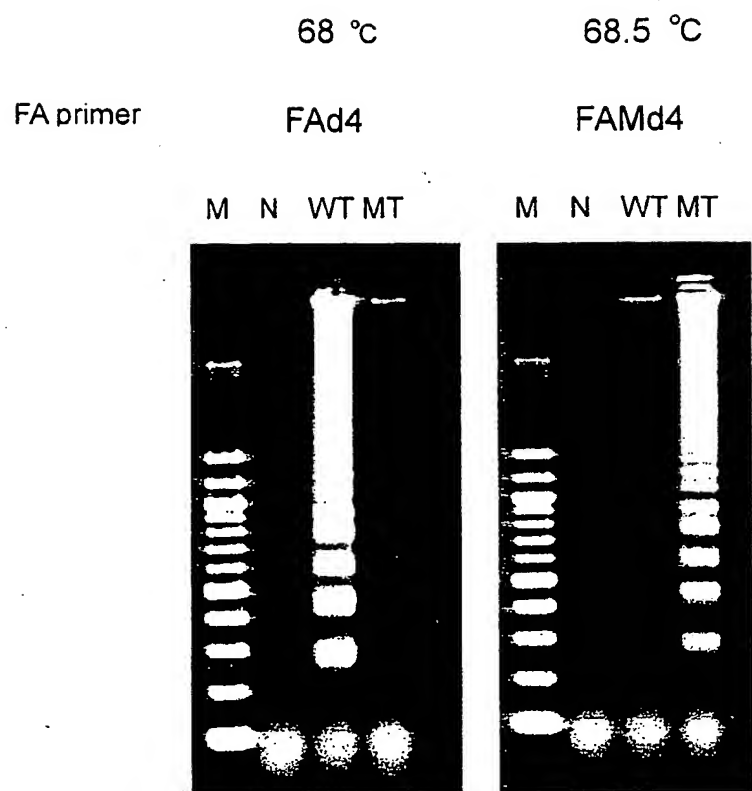
15/18

[X] 15

6001 GCGCCCAATA CGCAAACCGC CTCTCCCCGC GCGTTGGCCG ATTCATTAAT GCAGCTGGCA
6061 CGACAGGTTT CCCGACTGGA AAGCGGGCAG TGAGCGCAAC GCAATTAATG TGAGTTAGCT
M13F3 M13F2 d4
6121 CACTCATTAG GCACCCAGG CTTTACACTT TATGCTTCCG GCTCGTATGT TGTGTGGAAT
M13F1c d4
6181 TGTGAGCGGA TAACAATTTC ACACAGGAAA CAGCTATGAC CATGATTACG AATTCGAGCT
M13R1c d4 A
6241 CGGTACCCGG GGATCCTCTA GAGTCGACCT GCAGGCATGC AAGCTTGGCA CTGGCCGTCG
M13R2 d4 M13R3
6301 TTTTACAACG TCGTGA CTGG GAAAACCTG GCGTTACCCA ACTTAATCGC CTTGCAGCAC
6361 ATCCCCCTTT CGCCAGCTGG CGTAATAGCG AAGAGGCCCG CACCGATCGC CCTTCCCAAC
6421 AGTTGCGCAG CCTGAATGGC GAATGGCGCT TTGCCTGGTT TCCGGCACCA GAAGCGGTGC
6481 CGGAAAGCTG GCTGGAGTGC GATCTTCCTG AGGCCGATAC GGTCGTCGTC CCCTCAAAC
6541 GGCAGATGCA CGGTTACGAT GCGCCCATCT ACACCAACGT AACCTATCCC ATTACGGTCA

16 / 18

16



17/18

☒ 17

1 ATTCGCGCCGG AGAGCTGTGT CACCATGTGG GTCCCGGTTG TCTTCCTCAC CCTGTCCGTG

61 ACGTGGATTG GTGCTGCACC CCTCATCCTG TCTCGGATTG TGGGAGGCTG GGAGTGCGAG

121 AAGCATTCCC AACCCCTGGCA GGTGCTTGTG GCCTCTCGTG GCAGGGCAGT CTGCGGCGGT

181 GTTCTGGTGC ACCCCCAGTG GGTCCCTCACA GCTGCCCCACT GCATCAGGAA CAAAAGCGTG

241 ATCTTGCTGG GTCGGCACAG CCTGTTTCAT CCTGAAGACA CAGGCCAGGT ATTCAGGTC

301 AGCCACAGCT TCCCACACCC GCTCTACGAT ATGAGCCTCC TGAAGAATCG ATTCCTCAGG

361 CCAGGTGATG ACTCCAGCCA CGACCTCATG CTGCTCCGCC TGTCAGAGCC TGCCGAGCTC

421 ACGGATGCTG TGAAGGTCAT GGACCTGCCC ACCCAGGAGC CAGCACTGGG GACCACCTGC

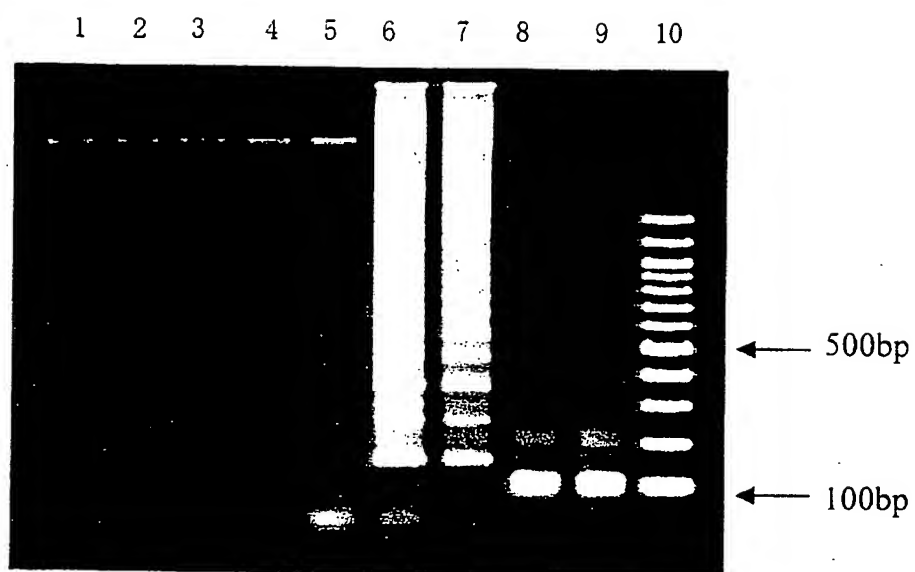
481 TACGCCTCAG GCTGGGGCAG CATTGAACCA GAGGAGT

PSAF3 PSAR2 PSAR1c PSAR2 PSAR3

Sau3AI

18 / 18

18



1/12

SEQUENCE LISTING

<110> Eiken Kagaku Kabushiki Kaisha

<120> Method for Synthesizing The Nucleic Acid.

<130> E2-001PCT

<140>

<141>

<150> JP-1998-317476

<151> 1998-11-09

<160> 29

<170> PatentIn Ver. 2.0

<210> 1

<211> 52

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 1

cgactctaga ggatccccgg gtactttttg ttgtgtggaa ttgtgagcgg at

52

<210> 2

<211> 51

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

2/12

synthesized primer sequence

<400> 2

acaacgtcgt gactgggaaa accctttttg tgcgggcctc ttcgetatta c 51

<210> 3

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 3

actttatgct tccggctcgt a 21

<210> 4

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 4

gttggaagg gcgatcg 17

<210> 5

<211> 600

<212> DNA

<213> Bacteriophage M13mp18

<400> 5

gcgccaata cgaaaccgc ctctcccg gcgttgccg attcattaat gcagctggca 60
cgacaggttt cccgactgga aagcgggcag tgagcgcaac gcaattaatg tgagttagct 120

3/12

cactcattag gcaccccagg ctttacactt tatgcttccg gctcgatatgt tgtgtggaat 180
tgtgagcgga taacaatttc acacaggaaa cagctatgac catgattacg aattcgagct 240
cggtagccgg ggatecctcta gagtcgacct gcaggcatgc aagcttgga ctggccgtcg 300
ttttacaacg tcgtgactgg gaaaaccctg gcgttaccca acttaatcgc cttgcagcac 360
atcccccttt cgccagctgg cgtaatagcg aagaggcccg caccgatcgc cttcccaac 420
agttgcgcag cctgaatggc gaatggcgct ttgcctgggt tccggcacca gaagcgggtgc 480
cggaaaagctg gctggagtgc gatcttcctg aggccgatac ggtcgtcgtc ccctcaaact 540
ggcagatgca cggttacgat gcgcccatct acaccaacgt aacctatccc attacggtca 600

<210> 6

<211> 63

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 6

ctcttccaaa agtaaggcag gaaatgtgaa accagatcgt aatttgaag acccagcatc 60
cag 63

<210> 7

<211> 43

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 7

gtggattcgc actcctcccg ctgacggga cctgcctcgt cgt 43

<210> 8

<211> 16

<212> DNA

4/12

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 8

gccacctggg tgggaa

16

<210> 9

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 9

ggcgagggag ttcttcttct ag

22

<210> 10

<211> 430

<212> DNA

<213> Hepatitis B virus

<400> 10

ctccttgaca cgcctctgc tctgtatcgg gaggccttag agtctccgga acattgttca 60
cctcaccata cagcactcag gcaagctatt ctgtgttggg gtgagttaat gaatctggcc 120
acctgggtgg gaagtaattt ggaagaccca gcatccaggg aattagtagt cagctatgtc 180
aatgttaata tgggcctaaa aatcagacaa ctattgtggg ttcacatttc ctgccttact 240
tttgaagag aaactgtttt ggagtatttg gtatcttttg gagtgtggat tcgcactcct 300
cccgttaca gaccacaaa tgccctatc ttatcaaac ttcggaaac tactgttggt 360
agacgacgag gcaggctccc tagaagaaga actccctcgc ctgcgagacg aaggtctcaa 420
tcgccgcgtc 430

<210> 11

5/12

<211> 293

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 11

acaacgtcgt gactgggaaa accctttttg tgcgggcctc ttcgctatta cgccagctgg 60
cgaaaggggg atgtgctgca aggcgattaa gttgggtaac gccagggttt tcccagtcac 120
gacgttgtaa aacgacggcc agtgccaagc ttgcatgcct gcaggtcgac tctagaggat 180
ccccgggtac cgagctcgaa ttcgtaatca tggcatagc tgtttcctgt gtgaaattgt 240
tatccgctca caattccaca caacaaaaag taccgggga tcctctagag tcg 293

<210> 12

<211> 293

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 12

cgactctaga ggatccccgg gtactttttg ttgtgtggaa ttgtgagcgg ataacaattt 60
cacacaggaa acagctatga ccatgattac gaattcgagc tcggtaccgg gggatcctct 120
agagtcgacc tgcaggcatg caagcttggc actggccgctc gttttacaac gtcgtgactg 180
ggaaaaccct ggcgttacc aacttaatcg ccttgacgca catccccctt tcgccagctg 240
gcgtaatagc gaagaggccc gcacaaaaag ggttttccca gtcacgacgt tgt 293

<210> 13

<211> 459

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

6/12

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 13

```
acaacgtcgt gactgggaaa accctttttg tgcgggcctc ttcgtatta cgccagctgg 60
cgaaaggggg atgtgctgca aggcgattaa gttgggtaac gccagggttt tcccagtcac 120
gacgttgtaa aacgacggcc agtgccaagc ttgcatgcct gcaggtcgac tctagaggat 180
ccccgggtac cgagctcgaa ttcgtaatca tggcatagc tgtttcctgt gtgaaattgt 240
tatcgcctca caattccaca caacaaaag taccgggga tcctctagag tcgacctgca 300
ggcatgcaag cttggcactg gccgtcgttt tacaacgtcg tgactgggaa aacctggcg 360
ttaccaact taatgcctt gcagcacatc ccccttcgc cagctggcgt aatagcgaag 420
aggccgcac aaaaagggtt ttccagtcg cgacgttg 459
```

<210> 14

<211> 458

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 14

```
cgactctaga ggateccccg gtactttttg ttgtgtggaa ttgtgagcg ataacaattt 60
cacacaggaa acagctatga ccatgattac gaattcgagc tcggtaccg gggatcctet 120
agagtcgacc tgcaggcatg caagcttggc actggccgtc gttttacaac gtcgtgactg 180
ggaaaacct ggcgttacc aacttaatcg cttgcagca catccccctt tcgccagctg 240
gcgtaatagc gaagaggccc gcacaaaaag ggttttccca gtcacgacgt tgtaaacga 300
cggccagtgc caagcttgca tgccgtcagg tcgactctag aggatccccg ggtaccgagc 360
tcgaattcgt aatcatggc atagctgttt cctgtgtgaa attgttatcc gtcacaatt 420
ccacacaaca aaaagtacc ggggatcctc tagagtcg 458
```

<210> 15

<211> 790

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

7/12

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 15

acaacgtcgt gactgggaaa accctttttg tgcgggcctc ttcgctatta cgccagctgg 60
cgaaaggggg atgtgctgca aggcgattaa gttgggtaac gccagggttt tcccagtcac 120
gacgttgtaa aacgacggcc agtgccaagc ttgcatgcct gcaggtcgac tctagaggat 180
ccccgggtac cgagctcgaa ttcgtaatca tggatcatagc tgtttcctgt gtgaaattgt 240
tatccgctca caattccaca caacaaaaag taccggggga tcctctagag tcgacctgca 300
ggcatgcaag cttggcactg gccgtcgttt tacaacgtcg tgactgggaa aacctggcg 360
ttacccaact taatgcctt gcagcacatc cccctttcgc cagctggcgt aatagcgaag 420
aggcccgcac aaaaagggtt tcccagtcga cgacgttgta aaacgacggc cagtgcgaag 480
cttgcattgc tgcaggtcga ctctagagga tccccgggta ctttttggtg tgtggaattg 540
tgagcggata acaatttcac acaggaaaca gctatgacca tgattacgaa ttcgagctcg 600
gtacccgggg atcctctaga gtcgacctgc aggcattgaa gcttggcact ggccgtcgtt 660
ttacaacgtc gtgactggga aaacctggc gttacccaac ttaatgcct tgcagcacat 720
cccccttcg ccagctggcg taatagcgaa gagggccgca caaaaagggt tttcccagtc 780
acgacgttgt 790

<210> 16

<211> 789

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 16

cgactctaga ggatccccgg gtactttttg ttgtgtggaa ttgtgagcg ataacaattt 60
cacacaggaa acagctatga ccatgattac gaattcgagc tcggtaccgg gggatcctct 120
agagtcgacc tgcagcatg caagcttggc actggccgtc gttttacaac gtcgtgactg 180
ggaaaacctt ggcgttacc aacttaatcg ccttgcagca catccccctt tcgccagctg 240
gcgtaatagc gaagaggccc gcacaaaaag ggttttccca gtcacgacgt tgtaaaacga 300
cggccagtgc caagcttgca tgctgcagg tcgactctag aggatccccg ggtaccgagc 360
tcgaattcgt aatcatggtc atagctgttt cctgtgtgaa attgttatcc gtcacaatt 420

8/12

```

ccacacaaca aaaagtaccc ggggatcctc tagagtcgac ctgcaggcat gcaagcttgg 480
cactggccgt cgttttacaa cgtcgtgact gggaaaaccc tttttgtgc ggcctcttcg 540
ctattacgcc agctggcgaa agggggatgt gctgcaaggc gattaagttg ggtaacgcca 600
gggttttccc agtcacgacg ttgtaaaacg acggccagtg ccaagcttgc atgcctgcag 660
gtcgactcta gaggatcccc gggtagcgag ctggaattcg taatcatggt catagctgtt 720
tcctgtgtga aattgttata cgctcacaat tccacacaac aaaaagtacc cggggatcct 780
ctagagtcg                                     789

```

<210> 17

<211> 310

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 17

```

gtggattcgc actcctcccg ctgatcgga cctgcctcgt cgtctaacaa cagtagtttc 60
cggaagtgtt gataagatag gggcatttgg tggctgttaa gcgggaggag tgcaatcca 120
cactccaaaa gataccaaat actccaaaac agtttctctt caaaagtaa ggcaggaaat 180
gtgaaaccac aatagttgtc tgatttttag gccatatta acattgacat agctgactac 240
taattccctg gatgctgggt cttccaaatt acgatctggt ttcacatttc ctgccttact 300
tttgaagag                                     310

```

<210> 18

<211> 465

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized sequence

<400> 18

```

gtggattcgc actcctcccg ctgatcgga cctgcctcgt cgtctaacaa cagtagtttc 60
cggaagtgtt gataagatag gggcatttgg tggctgttaa gcgggaggag tgcaatcca 120

```


9/12

cactccaaaa gataccaaat actccaaaac agtttctctt ccaaaagtaa ggcaggaaat 180
 gtgaaaccac aatagttgtc tgatttttag gcccatatta acattgacat agctgactac 240
 taattccctg gatgctgggt cttccaaatt acgatctggt ttcacatttc ctgccttact 300
 tttggaagag aaactgtttt ggagtatttg gtatcttttg gagtgtggat tcgcactcct 360
 cccgcttaca gaccacaaaa tgcacctatc ttatcaacac ttccggaaac tactgttggt 420
 agacgacgag gcaggtcccg atcagcggga ggagtgcgaa tccac 465

<210> 19

<211> 20

<212> DNA

<213> M13mp18

<400> 19

ccggggatcc tctagagtcg

20

<210> 20

<211> 20

<212> DNA

<213> M13mp18 mutant

<400> 20

ccggggatcc tctagagtca

20

<210> 21

<211> 48

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 21

cgactctaga ggatccccgg tttttgttgt gtggaattgt gagcggat

48

<210> 22

<211> 48

10/12

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 22

tgactctaga ggatccccgg tttttgttgt gtggaattgt gagcggat

48

<210> 23

<211> 47

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 23

cgtcgtgact gggaaaaccc tttttgtgcg ggcctcttcg ctattac

47

<210> 24

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 24

actttatgct tccgctcgt a

21

<210> 25

<211> 17

<212> DNA

11/12

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 25

gttggaagg gcgatcg

17

<210> 26

<211> 44

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 26

tgctcctgat gcagtggca gcttagtct gcggcgtgt tctg

44

<210> 27

<211> 45

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 27

tgctgggtcg gcacgcctg aagctgacct gaaatacctg gcctg

45

<210> 28

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

12/12

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 28

tgcttggtggc ctctcgtg

18

<210> 29

<211> 17

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence:Artificially
synthesized primer sequence

<400> 29

gggtgtggga agctgtg

17

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP99/06213

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
Int.Cl⁷ C12Q1/68, C12N15/09

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)
Int.Cl⁷ C12Q1/68, C12N15/09

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
BIOSIS/WPIDS (STN)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	Proc.Natl.Acad.Sci.USA Vol.89 No.1 (1992) Walker G.T.et al."Isothermal on vitro amplification of DNA by a restriction enzyme/DNA polymerase system"p.392-396	1-24
A	Nucleic Acids Res. vol.20 No.7 (1992) Walker G.T.et al."Strand displacement amplification -- an isothermal, in vitro DNA amplification technique"p.1691-1696	1-24
A	WO, 96/01327, A1 (LSBIMAP S.A.), 18 January, 1996 (18.01.96), & FR, 2721945, A1 & AU, 9529294, A	1-24
A	EP, 713922, A1 (BIO MERIEUX), 29 May, 1996 (29.05.96), & FR, 2726277, A1 & CA, 2161577, A & US, 5874260, A & DE, 69512003, E & ES, 2137468, T3	1-24

☐ Further documents are listed in the continuation of Box C.☐ See patent family annex.

* Special categories of cited documents:
 "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
 "E" earlier document but published on or after the international filing date
 "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
 "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
 "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
 "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
 "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
 "&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search
09 February, 2000 (09.02.00)Date of mailing of the international search report
22 February, 2000 (22.02.00)Name and mailing address of the ISA/
Japanese Patent Office

Authorized officer

Facsimile No.

Telephone No.

国際調査報告

国際出願番号 PCT/J P 99/06213

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))		
Int. Cl' C12Q1/68, C12N15/09		
B. 調査を行った分野		
調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))		
Int. Cl' C12Q1/68, C12N15/09		
最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの		
国際調査で使用した電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)		
BIOSIS/WPIDS (STN)		
C. 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	Proc. Natl. Acad. Sci. USA Vol. 89 No. 1 (1992) Walker G. T. et al. "Isothermal on vitro amplification of DNA by a restriction enzyme/DNA polymerase system" p. 392-396	1-24
A	Nucleic Acids Res. vol. 20 No. 7 (1992) Walker G. T. et al. "Strand displacement amplification — an isothermal, in vitro DNA amplification technique" p. 1691-1696	1-24
A	WO, 96/01327, A1 (LSBIMAP S. A.) 18.1月.96 (18.01.96) & FR, 2721945, A1 & AU, 9529294, A	1-24
A	EP, 713922, A1 (BIO MERIEUX) 29.5月.96 (29.05.96) &	1-24
<input checked="" type="checkbox"/> C欄の続きにも文献が列挙されている。 <input type="checkbox"/> パテントファミリーに関する別紙を参照。		
* 引用文献のカテゴリー 「A」 特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの 「E」 国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの 「L」 優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す) 「O」 口頭による開示、使用、展示等に言及する文献 「P」 国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願		
の日の後に公表された文献 「T」 国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの 「X」 特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの 「Y」 特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの 「&」 同一パテントファミリー文献		
国際調査を完了した日	09.02.00	国際調査報告の発送日 22.02.00
国際調査機関の名称及びあて先 日本国特許庁 (ISA/J P) 郵便番号 100-8915 東京都千代田区霞が関三丁目4番3号	特許庁審査官 (権限のある職員) 深草 亜子	4B 9548
電話番号 03-3581-1101 内線 3448		

C (続き) . 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
	FR, 2726277, A1 & CA, 2161577, A & US, 5874260, A & DE, 69512003, E & ES, 2137468, T3	